



Naturalis

Repositorio Institucional

<http://naturalis.fcnym.unlp.edu.ar>

Universidad Nacional de La Plata

Facultad de Ciencias Naturales y Museo



Biodiversidad de Reduviinae [Reduviidae, Heteroptera] : análisis cladístico y biogeográfico del género Leogorrus Stål

Melo, María Cecilia

Doctor en Ciencias Naturales

Dirección: Coscarón, María del Carmen

Facultad de Ciencias Naturales y Museo
2006

Acceso en:

<http://naturalis.fcnym.unlp.edu.ar/id/20120126000034>



Esta obra está bajo una Licencia Creative Commons
Atribución-NoComercial-CompartirIgual 4.0 Internacional



Naturalis

Repositorio Institucional
FCNyM - UNLP



UNIVERSIDAD NACIONAL DE LA PLATA
FACULTAD DE CIENCIAS NATURALES Y MUSEO

Biodiversidad de Reduviinae (Reduviidae, Heteroptera):
análisis cladístico y biogeográfico del género *Leogorrus* Stål

Tesista: Lic. María Cecilia Melo

Director: Dra. María del Carmen Coscarón

2006

CONTENIDO

Resumen	6
Agradecimientos	8
Introducción	9
Materiales y Metodología	12
Recolección de material.....	12
Relevamiento de colecciones.....	12
Análisis morfológico exo y endosomático.....	14
Descripción de la morfología.....	17
Morfología externa.....	17
<i>Genitalia</i> masculinos.....	20
<i>Genitalia</i> femeninos.....	21
Análisis cladísticos.....	23
Resultados	24
Análisis filogenético de las especies incluidas en el género <i>Leogorrus</i>	25
Lista de caracteres.....	25
Resultados del análisis.....	29
Redescripción del género <i>Leogorrus</i>	31
Clave para la identificación de las especies del género <i>Leogorrus</i>	35
Redescripción de las especies.....	36
<i>L. fasciatus</i> Champion.....	36
<i>L. formicarius</i> (Fabricius).....	39
<i>L. immaculatus</i> Champion.....	44
<i>L. interruptus</i> Champion.....	47
<i>L. litura</i> (Fabricius).....	51
<i>L. longiceps</i> Champion.....	62
<i>L. minusculus</i> (Walker).....	66
<i>L. ochropus</i> (Stål).....	70
<i>L. pallipes</i> Stål.....	73

<i>L. picturatus</i> Stål.....	77
<i>L. venator</i> Stål.....	80
<i>L. xanthospilus</i> (Walker).....	83
<i>L. A n.sp</i>	87
<i>L. B n.sp</i>	89
<i>L. C n.sp</i>	92
La subfamilia Reduviinae en América.....	95
Análisis filogenético de los géneros americanos de la subfamilia Reduviinae.....	98
Lista de caracteres.....	98
Resultados del análisis.....	107
Clave para la identificación de los géneros americanos de Reduviinae.....	109
Géneros americanos de Reduviinae.....	111
<i>Aradomorpha</i> Champion.....	111
<i>Corupaia</i> Lent & Wygodzinsky.....	112
<i>Microlestria</i> Stål.....	113
<i>Nalata</i> Stål.....	114
<i>Namapa</i> Wygodzinsky & Lent.....	116
<i>Neivacoris</i> Lent & Wygodzinsky.....	117
<i>Opisthacidius</i> Berg.....	118
<i>Pantopsilus</i> Berg.....	120
<i>Patago</i> Bergroth.....	122
<i>Peregrinator</i> Kirkaldy.....	123
<i>Pseudozelurus</i> Lent & Wygodzinsky.....	125
<i>Reduvius</i> Fabricius.....	127
<i>Sinnamarynus</i> Maldonado Capriles & Bérenger.....	131
<i>Zeluroides</i> Lent & Wygodzinsky.....	132
<i>Zelurus</i> Hahn.....	133
Aspectos biogeográficos de la subfamilia Reduviinae.....	143
Lista de Reduviinae de la Argentina.....	145
Conclusión	165
Literatura citada	167

Tabla1.....	187
Tabla 2.....	188
Figura 1.....	189
Figura 2.....	190
Figura 3.....	191
Figura 4.....	192
Figura 5.....	193
Figura 6.....	194
Figura 7.....	195
Figura 8.....	196
Figura 9.....	197
Figura 10.....	198
Figura 11.....	199
Figura 12.....	200
Figura 13.....	201
Figura 14.....	202
Figura 15.....	203
Figura 16 <i>L. fasciatus</i>	204
Figura 17 <i>L. fasciatus</i>	205
Figura 18 <i>L. formicarius</i>	206
Figura 19 <i>L. formicarius</i>	207
Figura 20 <i>L. immaculatus</i>	208
Figura 21 <i>L. immaculatus</i>	209
Figura 22 <i>L. interruptus</i>	210
Figura 23 <i>L. interruptus</i>	211
Figura 24 <i>L. litura</i>	212
Figura 25 <i>L. litura</i>	213
Figura 26 <i>L. litura</i>	214
Figura 27 <i>L. longiceps</i>	215
Figura 28 <i>L. longiceps</i>	216
Figura 29 <i>L. minusculus</i>	217

Figura 30 <i>L. minusculus</i>	218
Figura 31 <i>L. ochropus</i>	219
Figura 32 <i>L. ochropus</i>	220
Figura 33 <i>L. pallipes</i>	221
Figura 34 <i>L. pallipes</i>	222
Figura 35 <i>L. picturatus</i>	223
Figura 36 <i>L. picturatus</i>	224
Figura 37 <i>L. venator</i>	225
Figura 38 <i>L. venator</i>	226
Figura 39 <i>L. xanthospilus</i>	227
Figura 40 <i>L. xanthospilus</i>	228
Figura 41 <i>L. A n.sp.</i>	229
Figura 42 <i>L. B n.sp.</i>	230
Figura 43 <i>L. C n.sp.</i>	231
Figura 44.....	232
Figura 45.....	233
Figura 46.....	234
Figura 47.....	235
Mapa 1.....	236
Mapa 2.....	237
Mapa 3.....	238
Mapa 4.....	239
Mapa 5.....	240
Mapa 6.....	241
Mapa 7.....	242
Mapa 8.....	243
Mapa 9.....	244

RESUMEN

La familia Reduviidae, incluida en el infraorden Cimicomorpha, es una de las más grandes y morfológicamente más diversas dentro del suborden Heteroptera (Schuh & Slater 1995). Está constituida por más de 6800 especies distribuidas en 930 géneros (Putshkov & Putshkov 1996).

La subfamilia Reduviinae es una de las más heterogéneas y está compuesta por 141 géneros y más de 1070 especies distribuidas en todas las regiones biogeográficas; se caracteriza por una combinación de caracteres, como la presencia de ocelos, de fosetas esponjosas en las patas I y II, tarsos trisegmentados, y los estadios inmaduros presentan tres glándulas odoríferas abdominales, cuyas aberturas abren en los márgenes anteriores de los tergos IV, V y VI (Schuh & Slater 1995). En América está representada por 16 géneros con 180 especies, entre las cuales las 14 especies incluidas en el género *Leogorrus* Stål no han sido estudiadas en conjunto.

En el presente trabajo de tesis se redescrive el género *Leogorrus* Stål, así como las especies incluidas en él. Se establecen dos sinonimias: se considera a *L. incommodus* (Walker) sinónimo *junior* de *L. ochropus* (Stål) y a *L. insculptus* Hussey de *L. minusculus* (Walker); y además se describen tres nuevas especies para la ciencia. Se prueba su monofilia y se analizan las relaciones filogenéticas entre las especies, se presenta una hipótesis cladística en la cual se establecen claras relaciones entre pares de especies, aunque la morfología estudiada hasta hoy no permite construir la historia evolutiva para todos los *taxa* estudiados.

Como parte del estudio de la biodiversidad de las Reduviinae del continente americano, se presenta una diagnosis de cada uno de los géneros, datos de distribución geográfica y biología. Se realiza un análisis filogenético de ellos y se establece la naturaleza polifilética de la subfamilia. Se analiza la posición del género *Aradomorpha* Champion en esta subfamilia, y su relación con la subfamilia Physoderinae. Finalmente se brinda una lista actualizada de las especies de

Reduviinae presentes en la República Argentina. De esta manera la cantidad de géneros y especies se incrementa a ocho y 47 respectivamente.

AGRADECIMIENTOS

Mi mayor agradecimiento es para mi familia, para Martín y para mis amigos, por acompañarme siempre en todos los acontecimientos importantes de mi vida.

Quiero agradecer a la Dra. María del Carmen Coscarón, al Dr. Sixto Coscarón y al Dr. Axel O. Bachmann por la lectura crítica y sugerencias realizadas a este trabajo. También a Pablo Dellapé y Sara Montemayor, por ser tan buenos compañeros de trabajo; y a todas las personas con las que comparto el laboratorio por hacer más placenteros los días en el subsuelo del Museo.

Finalmente, le agradezco a todo el personal de la División Entomología por la colaboración brindada, y a todas las personas que de alguna manera hicieron posible el desarrollo de mi trabajo de tesis.

INTRODUCCIÓN

La familia Reduviidae incluida en el infraorden Cimicomorpha, es una de las más grandes y morfológicamente más diversas dentro del suborden Heteroptera (Schuh & Slater 1995). Está constituida por más de 6800 especies distribuidas en 930 géneros (Putshkov & Putshkov 1996). Esta familia se encuentra dividida en subfamilias, pero no hay acuerdo en cuántas son las que la componen. Maldonado Capriles (1990) reconoce 31 subfamilias, y trata a las Elasmodeminae y Phymatinae como familias; en cambio Putshkov & Putshkov (1985- 1989) reconocen 24 subfamilias e incluyen a las Elasmodeminae y a las Phymatinae. Veinte de estas subfamilias se encuentran en el continente americano, estas son: Bactrodinae, Cetherinae, Chryxinae, Ectrichodiinae, Elasmodeminae, Emesinae, Hammacerinae, Harpactorinae, Holoptilinae, Peiratinae, Phimophorinae, Phymatinae, Physoderinae, Reduviinae, Saicinae, Salyavatinae, Sphaeridopinae, Stenopodainae, Triatominae y Vesciinae, de las cuales cinco son exclusivamente americanas (Bactrodinae, Chryxinae, Elasmodeminae, Hammacerinae y Sphaeridopinae).

Sus miembros se caracterizan por poseer un aparato de estridulación formado por el surco prosternal (*stridulitrum*) y el extremo del labio (*plectrum*); la forma del labio, que usualmente es corto, grueso y curvo, aunque en algunos casos puede ser más delgado y recto; la región posterior de la cabeza formando un cuello; la presencia de un surco transversal anterior a los ocelos; la membrana del hemiélitro con dos celdas (hay excepciones) y muy raramente sólo con unas pocas venas longitudinales (Schuh & Slater 1995).

Los integrantes de la familia Reduviidae se caracterizan por su hábito predador, excepto los de la subfamilia Triatominae que se alimentan de la sangre de aves, reptiles y mamíferos, incluido el hombre; y de varios integrantes de las subfamilia Harpactorinae que tiene preferencia por sustancias azucaradas como resinas, néctar y secreciones de cóccidos y membrácidos (Bérenger & Pluot-Sigwalt 1997). Debido a esto, las Reduviidae tienen doble importancia, por un

lado, como vectores de la enfermedad de Chagas- Mazza o trypanosomiasis americana; y por otro, como potenciales controladores biológicos de plagas (Ambrose 1988). Ciertos integrantes de la subfamilia Triatominae son portadores naturales de *Trypanosoma cruzi* Chagas, causante de la enfermedad tropical más importante de América y la cuarta en el mundo después de la malaria, la leishmaniasis y la esquistosomiasis (OMS 2004).

Algunas especies se destacan porque predan naturalmente insectos perjudiciales para la agricultura, como por ejemplo: áfidos y orugas del algodón; orugas de hortalizas como repollo y zapallo; orugas desfoliadoras de especies forestales especialmente pinos; gorgojos de pepinos y papas; trips de cítricos (Readio 1927, Zeng & Cohen 2002); áfidos, crisomélidos, coccinélidos, esfíngidos y en cultivos de tabaco (Coscarón *et al.* 2002, Ohashi & Urdampilleta 2003). En otros casos, se las ha encontrado predando triatominos, por lo que podrían ser utilizadas como controladores biológicos (Coscarón *et al.* 1999).

La familia fue establecida por Latreille in 1807 bajo el nombre Reduviini para las especies incluidas en los géneros *Reduvius* Fabricius y *Zelus* Fabricius. La subfamilia Reduviinae fue reconocida bajo el nombre de “Reduvides” por Amyot & Serville en 1843, caracterizada por poseer el surco interlobular del pronoto más cercano al margen anterior que al posterior. Actualmente está constituida por 141 géneros y más de 1070 especies distribuidas en todas las regiones biogeográficas, es una de las más diversas, y según varios autores debería ser subdividida (Usinger 1943, Miller 1956). En América está representada por 16 géneros (*Aradomorpha* Champion, *Corupaia* Lent & Wygodzinsky, *Leogorrus* Stål, *Microlestria* Stål, *Namapa* Wygodzinsky & Lent, *Nalata* Stål, *Neivacoris* Lent & Wygodzinsky, *Opisthacidius* Berg, *Pantopsilus* Berg, *Patago* Bergroth, *Peregrinator* Kirkaldy, *Pseudozelurus* Lent & Wygodzinsky, *Reduvius* Fabricius, *Sinnamarynus* Maldonado Capriles & Bérenger, *Zeluroides* Lent & Wygodzinsky y *Zelurus* Hahn) con 180 especies, de los cuales sólo dos exceden los límites del continente americano: *Peregrinator* y *Reduvius*. Hasta el momento no se han encontrado características únicas para la subfamilia Reduviinae, y se la caracteriza por la ausencia de los caracteres diagnósticos de las otras subfamilias (Schuh & Slater

1995); aunque, con excepciones, todos sus miembros poseen ocelos, fosetas esponjosas en las patas I y II, tarsos trisegmentados, y los estadios inmaduros tienen tres glándulas odoríferas abdominales dorsales, que en los adultos se atrofian y por lo que sólo quedan las marcas de las aberturas.

El género *Leogorrus* Stål está constituido por 14 especies que se distribuyen desde México hasta la Argentina. Las especies que lo integran son: *L. fasciatus* Champion 1899, *L. formicarius* (Fabricius 1803), *L. incommodus* (Walker 1873), *L. immaculatus* Champion 1899, *L. insculptus* Hussey 1953, *L. interruptus* Champion 1899, *L. litura* (Fabricius 1787), *L. longiceps* Champion 1899, *L. minusculus* (Walker 1873), *L. ochropus* (Stål 1855), *L. pallipes* Stål 1872, *L. picturatus* Stål 1872, *L. venator* Stål 1862 y *L. xanthospilus* (Walker 1873), entre las cuales sólo *L. litura* ha sido citada de la Argentina (Maldonado Capriles 1990, Coscarón 1998a). Stål (1859) describe brevemente al género y lo caracteriza por poseer un par de tubérculos en la región ventral del ápice de los fémures; aunque este es un buen carácter para reconocerlo, las especies que lo integran no han sido estudiadas en conjunto, y es poco el conocimiento que se tiene acerca de ellas. El objetivo del presente trabajo de tesis es delimitar y redescibir las especies del género *Leogorrus* y analizar sus relaciones filogenéticas. Asimismo, para contribuir para el conocimiento acerca de la biodiversidad de las Reduviinae americanas, se ofrece una diagnosis de cada uno de los géneros americanos, las especies incluidas, datos de distribución geográfica, y se prueba la monofilia del grupo. Además, se brinda una lista actualizada con todas las especies de Reduviinae conocidas del país, así como primeras citas de distribución geográfica.

MATERIALES Y METODOLOGÍA

Recolección de material:

Se realizaron campañas a las localidades de Col. C. Pellegrini (Corrientes), Ituzaingó, Reserva Santa María (Corrientes), Galarza (Corrientes) y Colón (Entre Ríos). Para la obtención de las chinches se utilizaron redes de golpe, redes de arrastre, trampa Malaise y trampas de luz (de vapor de mercurio y mezcla); los ejemplares colectados se colocaron en alcohol al 70% y/o en camas de algodón, luego se montaron en alfileres para su posterior estudio en el laboratorio.

Relevamiento del material de colecciones: Se estudió el material de Reduviidae depositado en el Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernardino Rivadavia” (MACN) y en el Museo de Ciencias Naturales de La Plata (MLP), tanto el material montado en alfileres como el depositado en camas de algodón.

Asimismo, se solicitó en préstamo material de *Leogorrus* y de otras Reduviinae a las siguientes instituciones extranjeras: (entre paréntesis se indican las abreviaturas mencionadas en el texto)

- Agriculture and Agri-Food Canada, Biological Research Program, Eastern Cereal and Oilseed Research Centre, Ottawa, Canadá (**CNC**)
- California Academy of Sciences, San Francisco, California, Estados Unidos (**CAS**)
- Cornell University Insect Collection, Comstock Hall, Ithaca, New York, Estados Unidos (**CUIC**)
- Frost Entomological Museum, Pennsylvania State University, Pennsylvania, Estados Unidos (**PSU**)
- Institut royal des Sciences naturelles de Belgique, Bruxelles, Bélgica (**IRSNB**)
- Instituto Oswaldo Cruz, Rio de Janeiro, Brasil (**IOC**)
- Museu de Zoologia, Universidade de São Paulo, São Paulo, Brasil (**USP**)
- National Museum of Natural History- Naturalis, Leiden, Holanda (**NMNH**)
- Natural History Museum of Los Angeles County, Los Angeles, California, Estados Unidos (**LACM**)

- Smithsonian Institution, National Museum of Natural History, Washington D.C., Estados Unidos (**USNM**)
- Snow Entomological Collections, Natural History Museum, University of Kansas, Lawrence, Kansas, Estados Unidos (**UK**)
- Swedish Museum of Natural History, Stockholm, Suecia (**SMNH**)
- The Natural History Museum, London, Inglaterra (**BM**)
- The Ohio State University, Museum of Biological Diversity, Columbus, Ohio, Estados Unidos (**OSU**)
- Universidad Nacional Agraria, Departamento de Entomología, Museo Entomológico, La Molina, Perú (**UNA**)
- Universidad Nacional Autónoma de México, México (**UNAM**)
- University of Michigan, Museum of Zoology, Ann Arbor, Michigan, Estados Unidos (**UM**)

También se estudió material de Reduviidae de la colección particular del Dr. Diego J. Carpintero (**CPC**) (Argentina), y del Dr. Rodolfo U. Carcavallo (**RC**).

-Se examinó el siguiente material tipo:

Acanthaspis ochropus Stål 1855 (2 sintipos) (SMNH)
Leogorrus fasciatus Champion 1899 (1 sintipo) (BM)
L. immaculatus Champion 1899 (1 sintipo) (BM)
L. insculptus Hussey 1953 (fotografías del holotipo) (UM)
L. interruptus Champion 1899 (4 sintipos) (BM)
L. longiceps Champion 1899 (3 sintipos) (BM)
L. pallipes Stål 1872 (3 sintipos) (SMNH)
L. picturatus Stål 1872 (8 sintipos) (SMNH)
L. venator Stål 1862 (2 sintipos) (SMNH)
Pirates minusculus Walker 1873 (1 sintipo) (BM)
Reduvius incommodus Walker 1873 (1 sintipo) (BM)
R. xanthospilus Walker 1873 (1 sintipo) (BM)

En los casos en que fue necesario, se designaron lectotipos como se indica en cada una de las especies. El material del Museo de Estocolmo posee etiquetas que designan *typus*, *allotypus* y *paratypus*, las cuales no fueron realizadas originalmente por el autor de la especie, como ya ha sido previamente notado por otros autores (Hart 1972); estas designaciones tienen sólo propósitos curatoriales, por lo que han sido ignoradas al seleccionar los lectotipos, y se han elegido los individuos que mejor representan a la especie y que están mejor preservados.

Análisis morfológico exo y endosomático:

El estudio y la observación de los especímenes, así como las ilustraciones de los caracteres diagnósticos y de los *genitalia* se realizaron con un microscopio estereoscópico Wild M-5 con cámara clara. Las fotografías de microscopía electrónica se tomaron de ejemplares montados sobre tacos metálicos y metalizados con oro y paladio, los que se estudiaron con un Jeol T-100 SEM y con Jeol 6360 LV. Los datos merísticos se obtuvieron mediante el uso de un ocular milimetrado. Las fotografías se tomaron mediante una cámara digital Sony DSC-W5.

Para el estudio de las estructuras genitales femeninas y masculinas, se debieron extraer el pigóforo, en los machos, y la porción posterior del abdomen, en las hembras. Para esto, los ejemplares se pusieron a ablandar en cámara húmeda durante 24 hs. La cápsula genital masculina se retiró con una pinza de puntas agudas; el extremo abdominal femenino se cortó con una tijera; para aclararlas, ambas porciones se colocaron en una solución de agua destilada y K(OH) durante 24 horas aproximadamente; luego se lavaron con agua destilada para que esta solución no siguiera actuando. Para el estudio e ilustración de las piezas genitales se colocaron en portaobjetos excavados con una gota de glicerina, y para su conservación, en un tubo porta-*genitalia* con glicerina, el cual se colocó en el alfiler del ejemplar correspondiente.

Para la redesccripción de las especies se utilizó el material tipo, excepto para dos especies (*L. formicarius* y *L. litura*). Los holotipos y paratipos de las especies

nuevas para la ciencia descritas en este trabajo de tesis se depositarán en las instituciones a las que pertenecen, como se indica en el material estudiado de cada caso.

La terminología utilizada para la descripción de los *genitalia* masculinos es la de Nunes Victório *et al.* (1989) y para los femeninos, la de Coscarón (1994).

Se tomaron 22 medidas, para ello se seleccionaron los ejemplares de mayor y menor tamaño de cada sexo, en lo posible cinco de cada uno. A continuación se describen las medidas utilizadas (Láminas 4- 5):

Longitud total (LT): en vista dorsal, desde el ápice del clípeo hasta el extremo posterior del abdomen.

Longitud de la cabeza (LC): en vista dorsal, desde el ápice del clípeo hasta la base del cuello.

Longitud de la región anteocular (LAOC): en vista dorsal desde el ápice de la cabeza hasta el borde anterior de los ojos.

Longitud de la región postocular (LPOC): en vista dorsal desde el borde posterior de los ojos hasta el comienzo del cuello.

Ancho de la cabeza (AC): en vista dorsal, a la altura de los ojos.

Ancho del ojo (AO): en vista dorsal, desde el borde interno hasta el borde externo del ojo, se ubicó la cabeza de modo tal que la medida tomada fuera igual para ambos ojos.

Espacio interocular (EI): en vista dorsal, entre los bordes internos de los ojos, con la cabeza en la misma posición que en AO.

Espacio interocelar (EIO): en vista dorsal, con la cabeza en la misma posición que la medida anterior.

Longitud del rostro (LR): se obtuvo sumando las medidas de cada segmento.

Longitud segmento rostral 1 (LR1): en vista lateral, desde la base hasta el ápice.

Longitud segmento rostral 2 (LR2): *ídem* LR1.

Longitud segmento rostral 3 (LR3): *ídem* LR1.

Relación entre los segmentos rostrales 1-3: se calculó la proporción de la longitud de los segmentos II y III con respecto de la longitud del primer segmento.

Longitud antenal (LA): se obtuvo sumando las medidas de cada segmento.

Longitud segmento antenal 1 (LA1): medida desde la base hasta el ápice.

Longitud segmento antenal 2 (LA2): *ídem* LA1.

Longitud segmento antenal 3 (LA3): *ídem* LA1.

Longitud segmento antenal 4 (LA4): *ídem* LA1.

Relación de los segmentos antenales 1-4: se calculó la proporción de la longitud de los segmentos 2, 3, y 4 con respecto a la longitud del primer segmento.

Longitud del lóbulo anterior del pronoto (LLAP): en vista dorsal, en la línea media.

Longitud del lóbulo posterior del pronoto (LLPP): *ídem* LLAP.

Ancho del lóbulo anterior del pronoto (ALAP): en vista dorsal, a nivel del ancho máximo del lóbulo anterior.

Ancho del lóbulo posterior del pronoto (ALPP): en vista dorsal, a nivel del ancho máximo.

Longitud de los hemiélitros (LH): medidos desde su base hasta su extremo apical.

Longitud del abdomen (LAB): en vista lateral, desde la base hasta el extremo apical.

Ancho del abdomen (AA): en vista dorsal, a nivel donde el ancho es máximo.

Para la elaboración de los mapas de distribución geográfica se creó una base de datos con la información de cada espécimen estudiado y de los datos de la bibliografía disponible, y se asignaron las coordenadas geográficas mediante la utilización del programa DIVA-GIS 4.2.1 (Hijmans *et al.*, 2004); el mapeo se realizó con el programa Arc-View GIS 3.2.a. Para aquellos datos de los que existe más de una localidad con igual nombre no se asignaron coordenadas. No se mapearon los datos de distribución en Estados Unidos debido a que no existen bases de coordenadas geográficas disponibles; en este caso sólo se sombreó la zona.

Descripción de los caracteres más importantes de la morfología de la subfamilia Reduviinae.-

Morfología externa.-

(Figs. 6- 11)

Cabeza.-

(Figs. 9. A, B, C, D)

Antenas.- constituidas por cuatro artejos (escapo, pedicelo, basiflagelo y distiflagelo); todos los géneros de la subfamilia presentan antenas filiformes, en las cuales los dos primeros artejos son más gruesos (fig. 12. B). Están insertas en la faz dorsal de la cabeza por delante de los ojos (fig. 7), excepto en el género *Aradomorpha*, en el que se insertan lateralmente por delante de los ojos.

Ojos compuestos y ocelos.- los ojos se ubican lateralmente en la cabeza (fig. 9. B), generalmente tienen forma arriñonada (el diámetro mayor es dorso-ventral) aunque en algunos casos son subesféricos. Los ocelos (figs. 9. A, B) siempre están presentes, se ubican dorsalmente por detrás de los ojos; pueden estar sobre un tubérculo más o menos desarrollado o no, este último es el caso del género *Leogorrus*.

Jugas.- (fig. 6) o placas mandibulares, presentan distinto desarrollo, en algunos casos son prominentes, y adquieren distintas formas: comprimidas y altas o cónicas; en otros casos apenas se elevan por sobre la superficie de la cabeza.

Genas.- (fig. 7) o placas maxilares, pueden ser más o menos prominentes, en algunos casos su ápice es redondeado o agudo; lleva setas de distinto tipo (largas, cortas, erectas, decumbentes).

Clípeo.- (fig. 7) también llamado *tylus*, puede ser más o menos prominente, con distinto grado de compresión. Puede estar en posición vertical, semivertical u horizontal.

Búculas.- (fig. 7) pueden llevar setas o no, pero no presenta características con importancia taxonómica.

Rostro.- tiene forma curva (fig. 9. B), aunque en algunos géneros puede ser más o menos recto (*Aradomorpha*); está formado por tres segmentos visibles. En la mayoría de los géneros estudiados el segundo artejo es el de mayor longitud.

Región postocular y cuello.- en algunos casos la región postocular es alargada y se continúa simplemente con el cuello; en otros casos es fuertemente convexa y se angosta abruptamente para formar un corto cuello, el que generalmente presenta una textura diferente de la del resto de la cabeza.

Tórax.-

(Figs. 9. E, F- 10. A, B, C, D)

Collar.- es una angosta región inmediatamente anterior al pronoto, presenta un tubérculo lateral en cada lado (fig. 9. E).

Pronoto.- está formado por un lóbulo anterior y un lóbulo posterior separados por una constricción transversa, los márgenes laterales pueden ser convexos o rectos (9. E). En algunos casos la superficie presenta tubérculos y/o espinas; los ángulos humerales pueden ser redondeados o agudos, y hasta pueden llevar una gran espina.

Escutelo.- es triangular, en la mayoría de los géneros el disco está excavado y los bordes laterales elevados, pudiendo presentar en su base un tubérculo (figs. 9. G,

H). El proceso posterior puede ser corto y romo, o alargado con el extremo aguzado; puede presentar distintas posiciones desde horizontal hasta vertical.

Pleuras.- pro- y mesopleuras no presentan características particulares, la ornamentación generalmente está relacionada con la del resto del cuerpo. Las metapleuras muestran distinta morfología y esculturación; en el ángulo anterodorsal puede presentar un tubérculo, como en *Leogorrus* (9. F).

Esternos.- el prosterno forma el surco estridulatorio, anterior a él hay un par de procesos prosternales que pueden presentar tubérculos, espinas y/o setas. Los meso y metasternos generalmente forman una carena longitudinal, y la unión entre ambos también suele ser carenada.

Hemiélitros.- la mayoría de las especies son macrópteras, aunque en algunos géneros hay especies braquípteras (*Reduvius*, *Zelurus*). La porción coriácea se divide en un clavo y un corion, esta región está bien desarrollada en todas las Reduviinae excepto en el género *Microlestria* Stål en el que la membrana se extiende casi hasta la base del ala, por lo que el corion queda reducido. Cuando las alas están desarrolladas presentan tres nervaduras en la membrana, que forman dos celdas (fig. 6), las que pueden disponerse laterales entre sí o una anterior a la otra.

Patas.- en general son alargadas y delgadas, las anteriores y medianas más cortas que las posteriores. Los fémures anteriores principalmente, y en ocasiones también los medios, están engrosados y son más cortos que los posteriores; en la región ventral pueden presentar espinas y/o setas (figs 10. C, D). Algunos géneros presentan un par de tubérculos en el extremo ventral de los fémures (fig. 10. B). Las fosetas esponjosas están presentes en las tibias anteriores (fig. 10. A) y medianas. Los tarsos, en general, son trisegmentados, y el pretarso está constituido por un par de uñas simétricas.

Abdomen.-

(Figs. 10. E, F- 11. A, B, C, D, E)

Abdomen.- es cóncavo o plano en la región tergal y fuertemente convexo en la esternal. Presenta la región conexival bien desarrollada, en algunos casos los ángulos posteriores de cada segmento están proyectados, como en *Leogorrus* (Fig. 10. F). Dorsalmente, en los márgenes anteriores de los segmentos IV, V y VI están las marcas de las aberturas de las glándulas odoríferas, sólo funcionales en las formas inmaduras (fig. 11. C, D). Ventralmente puede presentar una carena ventral ocupando toda su extensión o sólo los segmentos basales; en las regiones laterales se evidencian impresiones musculares; las suturas intersegmentales pueden ser lisas o punteadas (Fig. 10. E).

Genitalia masculinos.-

(Figs. 8. A, B- 11. B)

Pigóforo y segmentos asociados.- Los segmentos abdominales VIII a XI forman parte o están asociados a los *genitalia* masculinos y se encuentran retraídos dentro del segmento VII (fig. 11. B). El segmento VIII está reducido, ventralmente forma un semianillo y dorsalmente es membranoso. El pigóforo o cápsula genital se desarrolla a partir del segmento abdominal IX, es esférico y presenta un abertura póstero-dorsal que abre al atrio genital, el cual contiene al *phallus* y a los parámetros (fig. 8. A). Esta abertura posterior está cubierta dorsalmente por el *proctiger* (segmentos X y XI reducidos) en el cual desemboca el ano. El borde posterior del pigóforo presenta un proceso mediano de variada morfología, la más común es la de una espina erecta, pero también se encuentran formas cuadrangulares y subtriangulares. El pigóforo presenta setas que difieren en grosor y longitud, Lent & Wygodzinsky (1948) las llaman microquetas (finas y cortas) y macroquetas (gruesas y largas).

Parámetros.- pares, también llamados cláspers (fig. 8. B); son piezas esclerotizadas, simétricas, que se ubican dentro del pigóforo y ayudan a la fijación del macho en

el momento de la cópula. Tienen forma cilíndrica, moderadamente curvada y ensanchados en el ápice, donde se concentra la mayor cantidad de setas, las cuales probablemente tienen una función sensorial. Pueden presentar un proceso con forma de diente en el extremo apical.

Phallus.- está formado por una porción basal llamada falobase, y un tubo eréctil eversible, el endosoma, que se encuentra retraído en la parte distal de ella a la cual se le da el nombre de faloteca; la porción basal del falosoma es la falobase. El endosoma puede llevar espinas o lóbulos que probablemente sirvan para anclar el *phallus* en la cámara genital durante la cópula (Davis 1966). El principal soporte del *phallus* es un esclerito llamado estipes o “placas basales” (Dupuis 1955) que permiten su articulación con el pigóforo.

Genitalia femeninos.-

(Figs. 8. C, D, E, F- 11. A)

Gonocoxito y gonapófisis VIII.- (fig. 8. C) corresponden al segmento abdominal VIII. Los gonocoxitos (*valvifer* I) son un par de placas triangulares unidas entre sí por una membrana; las gonapófisis (*valvulae* I) son un par de pequeñas placas triangulares unidas a la región pósterio-ventral de los gonocoxitos. Ambas placas llevan setas principalmente en los bordes posteriores.

Gonocoxito y gonapófisis IX.- (fig. 8. D) corresponden al segmento abdominal IX. Los gonocoxitos IX (*valvifer* II) están reducidos a un par de varillas normalmente cubiertas por las gonapófisis IX (*valvulae* II), que son unas pequeñas placas triangulares y convexas.

Estiloides.- (*valvulae* III, gonoplaca) se ven externamente entre el tergo abdominal X y la gonapófisis VIII; están unidos entre sí por una membrana y llevan setas en el extremo posterior (fig. 8. E).

Tergitos IX+ X.- la posición de estos escleritos puede ser vertical u horizontal, y a su vez, ambos pueden ser independientes o estar fusionados; en el caso del género *Leogorrus* ambos tergitos se encuentran fusionados casi en su totalidad (fig. 8. F), y presentan posición horizontal (fig. 11. A).

Abreviaturas de las figuras.-

aap = apertura anterior del pigóforo	hem = hemiélitro
app = apertura posterior del pigóforo	ju = jugas
an = antena	la = labro
ap = ápice del parámero	lap = lóbulo anterior del pronoto
bu = búcula	lpp = lóbulo posterior del pronoto
cae = corona apical de espinas	mc = margen externo del corion
cint = celda interna de la membrana	mb = membrana
cext = celda externa de la membrana	me = metapleura
cl = clípeo	mp = mesopleura
cla = clavo	ne = nervadura
cn = conexivo	oc = ojo compuesto
co = collar	oce = ocelo
cor = corion	pa = parámero
cox = coxa	pig = pigóforo
cu = cuello	plc = proceso lateral del collar
ef = foseta esponjosa	pmp = proceso mediano del pigóforo
es = escutelo	pp = propleura
est = estiloides	ppe= proceso posterior del escutelo
fe = fémur	ppes = procesos prosternales
ge = gena	rs = rostro
gVIII = gonocoxito VIII	sa1 = segmento antenal 1
gIX = gonocoxito IX	sa2 = segmento antenal 2
gpVIII = gonapófisis VIII	sa3 = segmento antenal 3
gpIX = gonapófisis IX	sa4 = segmento antenal 4

sr1 = segmento rostral 1	ta = tarso
sr2= segmento rostral 2	ti = tibia
sr3= segmento rostral 3	tr = tricobotrio
su = surco longitudinal mediano del pronoto	tu = tubérculo antenífero
tIX = tergito IX	tub = tubérculo metapleural
tX = tergito X	II-VIII = segmentos abdominales dos a ocho

Análisis cladísticos.-

Los análisis filogenéticos se realizaron utilizando el programa T.N.T. 1.0 (Tree Analysis using New Technologies) (Goloboff *et al.* 2003) ya que realiza búsquedas más exhaustivas y rápidas que los programas NONA y Piwe (Goloboff 1993a), además presenta nuevas alternativas de búsqueda. Para la codificación de caracteres continuos se aplicó el método de propuesto por Thiele (1993).

El criterio para realizar las búsquedas de hipótesis filogenéticas fue el del pesado de caracteres, mediante el método de análisis bajo pesos implicados propuesto por Goloboff (1993b). Se utilizaron dos métodos para evaluar el soporte de grupos: Jackknifing y Bremer support.

RESULTADOS

En el presente trabajo de tesis se realiza la revisión sistemática del género *Leogorrus*, la delimitación y redesccripción de sus especies, con aportes de morfología especialmente de los *genitalia* masculinos y femeninos; también se brindan nuevas citas de distribución geográfica. Como resultado de este estudio se establecieron 2 sinonimias: se considera a *L. insculptus* Hussey sinónimo junior de *L. minusculus* Walker, y a *L. incommodus* Walker de *L. ochropus* Stål, y se describen 3 nuevas especies para la ciencia. Asimismo, se plantea una hipótesis filogenética de las especies de *Leogorrus*. Se define la monofilia del género *Leogorrus* incluyendo a sus 15 especies: *L. fasciatus* Champion 1899, *L. formicarius* (Fabricius 1803), *L. immaculatus* Champion 1899, *L. interruptus* Champion 1899, *L. litura* (Fabricius 1787), *L. longiceps* Champion 1899, *L. minusculus* (Walker 1873), *L. ochropus* (Stål 1855), *L. pallipes* Stål 1872, *L. picturatus* Stål 1872, *L. venator* Stål 1862, *L. xanthospilus* (Walker 1873), y tres especies nuevas, *L. A n. sp.*, *L. B n.sp.* y *L. C n.sp.* Además se describe e ilustra el estadio ninfal V de *L. litura*.

Se analizan las relaciones filogenéticas entre los géneros americanos de Reduviinae, y se establece su naturaleza polifilética. Se considera la situación del género *Aradomorpha* Champion, el cual presenta afinidades con representantes de otras subfamilias, principalmente la subfamilia Physoderinae. Asimismo, se discuten los aspectos biogeográficos más relevantes.

Como aporte al conocimiento de la biodiversidad de esta subfamilia en la República Argentina se brinda una lista actualizada con todas las especies citadas hasta el momento del país con su distribución geográfica, como así también primeras citas. Coscarón (1998a) cita un total de 5 géneros y 37 especies; en la presente tesis se reconocen un total de 8 géneros y 47 especies.

Análisis filogenético de las especies incluidas en el género *Leogorrus*.-

Se utilizaron todas las especies actualmente incluidas en el género *Leogorrus*, se considera a *L. incommodus* sinónimo de *L. ochropus*, y a *L. insculptus* de *L. minusculus* por lo que estas no se incluyeron en el análisis. Caracteres y estados de caracteres se obtuvieron por observación directa del material, y se codificaron de acuerdo con el formato requerido para T.N.T. (Goloboff *et al.* 2003).

Se construyó una matriz básica de datos de 16 taxa por 22 caracteres de la morfología externa y los *genitalia* externos masculinos y femeninos (Tabla 1); como grupo externo se utilizó *Peregrinator biannulipes* (Montrouzier & Signoret). Estados desconocidos de caracteres fueron codificados usando un signo de interrogación ('?'). Se consideraron a todos los caracteres desordenados.

Para hallar la hipótesis filogenética más parsimoniosa, y ya que la cantidad de taxa analizados es menor que 30 que es el máximo que permite el programa, se realizó una búsqueda exacta por *implicit enumeration*, se aplicó el método de pesos implicados (*implied weighting*) desarrollado por Goloboff (1993a) con una constante de concavidad $k=3$. También se realizó una búsqueda sin pesado de caracteres.

Para evaluar cuán soportado está el árbol encontrado por los datos analizados se utilizó el método de Jackknife, con un porcentaje de reemplazo del 33%, se realizaron 100 réplicas y la búsqueda se hizo por *implicit enumeration*.

Lista de Caracteres.-

Morfología externa.-

1.- Pilosidad de la cabeza y del pronoto: (0) setas largas y finas; (1) setas cortas y gruesas.

La mayoría de las especies presentan setas cortas y gruesas, en cambio en *L. fasciatus*, *L. longiceps*, *L. ochropus* y *L. venator* las setas son largas y finas.

2.- Relación altura de los ojos/ altura de la cabeza: (0) hasta 0.59; (1) entre 0.60-0.72; (2) entre 0.73- 0.86.

En cuanto al desarrollo de los ojos se puede diferenciar un grupo con los ojos grandes como en (2) *L. litura*, *L. pallipes* y *L. B n.sp.*; otro grupo con los ojos intermedios formado por (1) *L. fasciatus*, *L. formicarius*, *L. interruptus*, *L. longiceps*, *L. ochropus*, *L. picturatus*, *L. venator*, *L. xanthospilus*, *L. A n.sp.*, y *L. C n.sp.*; y otro constituido por (0) *L. immaculatus* y *L. minusculus* con los ojos más pequeños.

3.- Región postocular de la cabeza: (0) globosa (fig. 13. C); (1) cilíndrica (fig. 12. B).

La región postocular de la cabeza puede ser fuertemente convexa con los márgenes laterales redondeados como en la mayoría de las especies, o relativamente deprimida y con los márgenes laterales rectos como en *L. fasciatus*, *L. formicarius* y *L. ochropus*.

4.- Tamaño de los procesos laterales del collar: (0) más anchos que altos (fig. 16. B); (1) más altos que anchos (fig. 18. B).

Los procesos laterales del collar pueden ser más altos que anchos como en *L. fasciatus*, *L. interruptus*, *L. litura*, *L. ochropus*, *L. pallipes*, *L. picturatus*, *L. xanthospilus*, *L. B n.sp.* y *L. C n.sp.*; o más anchos que altos como en *L. formicarius*, *L. immaculatus*, *L. longiceps*, *L. minusculus*, *L. venator* y *L. A. n.sp.*

5.- Forma de los procesos laterales del collar: (0) vértices redondeados (29. B); (1) vértice interno redondeado y externo como un tubérculo, o agudo (fig 18. B).

En la mayoría de las especies el vértice interno de los procesos laterales del collar es redondeado, y el externo, agudo o con un tubérculo; en *L. fasciatus*, *L. minusculus*, *L. B. n.sp.* y *L. C n.sp.* ambos vértices son redondeados.

6.- Pronoto: (0) brillante; (1) mate.

Sólo *L. pallipes* y *L. venator* presentan el pronoto brillante, el pronoto del resto de las especies es opaco.

7.- Surcos del lóbulo anterior del pronoto; (0) profundos; (1) poco marcados.

Los surcos presentes en el lóbulo anterior del pronoto, en general, son poco conspicuos, excepto en *L. minusculus*, *L. picturatus*, *L. A n.sp.* y *L. C n.sp.*

8.- Esculturación del lóbulo posterior del pronoto: (0) rugoso; (1) liso.

La superficie del lóbulo posterior del pronoto es lisa en *L. fasciatus*, *L. immaculatus*, *L. interruptus*, *L. litura*, *L. longiceps*, *L. ochropus*, *L. picturatus*, *L. venator*; en cambio, presenta rugosidades en *L. formicarius*, *L. minusculus*, *L. pallipes*, *L. xanthospilus*, *L. A. n.sp.*, *L. B n.sp.* y *L. C n.sp.*

9.- Margen lateral del lóbulo anterior del pronoto: (0) con reborde; (1) sin reborde.

El margen lateral del lóbulo anterior del pronoto presenta un reborde, el cual está ausente en *L. litura*, *L. minusculus* y *L. A. n.sp.*

10.- Tubérculos de la base del escutelo: (0) poco desarrollados; (1) bien desarrollados.

Estos tubérculos son altos y con el extremo agudo en *L. litura*, *L. pallipes*, *L. picturatus* y *L. xanthospilus*; en el resto de la especies son bajos y con el ápice redondeado.

11.- Tubérculo en el vértice dorsal anterior de las metapleuras: (0) ausente; (1) presente (fig. 9. F).

Este tubérculo se encuentra presente en todas las especies incluidas en el género *Leogorrus*.

12.- Espinas de los fémures anteriores : (0) ausentes; (1) presentes (figs. 10. C, D).

Los fémures anteriores presentan un conjunto de pequeñas espinas en la región ventral, entremezcladas con abundantes setas; estas espinas están ausentes en *L. fasciatus*, *L. immaculatus* y *L. interruptus*.

13.- Par de tubérculos en el extremo apical ventral de los fémures: (0) ausentes; (1) presentes (fig. 10. B).

Estos tubérculos se encuentran presentes en todas las especies del género *Leogorrus*.

14.- Setas presentes en el margen lateral de la base del corion: (0) largas (longitud mayor o igual a 0.24 mm) y erectas; (1) largas y decumbentes; (2) cortas (longitud menor o igual a 0.18 mm) y erectas; (3) cortas y decumbentes.

Las setas ubicadas en el margen lateral de la base del corion son largas y erectas en *L. fasciatus*, *L. longiceps*, *L. ochropus* y *L. xanthospilus*; son largas y decumbentes en *L. venator*; son cortas y decumbentes en *L. interruptus*, *L. litura*, *L. pallipes*, *L. picturatus* y *L. C n.sp.*; y son cortas y erectas en *L. formicarius*, *L. immaculatus*, *L. minusculus*, *L. A. n.sp.* y *L. B n.sp.*

15.- Nervaduras de la membrana con pigmentación clara: (0) ausencia (fig. 12. A); (1) presencia (fig. 12. B).

La mayoría de las especies presentan las nervaduras de la membrana pigmentadas, o sea del mismo color que el resto de los hemiélitros, en *L. formicarius*, *L. litura* y *L. xanthospilus* las nervaduras y alrededor de ellas son más claras.

16.- Celda externa de la membrana al menos el doble del ancho de la interna: (0) presencia (fig. 22. C); (1) ausencia (fig. 18. C).

La celda interna de la membrana de los hemiélitros es más angosta que la externa; pero se puede ver una diferencia en algunas especies donde ambas celdas son subiguales, o como en *L. fasciatus*, *L. immaculatus*, *L. interruptus*, *L. picturatus*, *L. venator* y *L. C n.sp.* donde la celda interna es notablemente más angosta que la externa.

17.- Extremo posterior del margen externo del conexivo: (0) segmentos II- IV acuminados; (1) sólo en el segmento II acuminado.

El extremo posterior del margen externo de los segmentos conexivales II- IV son acuminados en *L. formicarius*, *L. interruptus*, *L. litura*, *L. longiceps*, *L. minusculus*, *L. ochropus*, *L. picturatus*, *L. venator*, *L. xanthospilus*, *L. A. n.sp.*, *L. B n.sp.* y *L. C n.sp.*; en cambio es acuminado sólo en el segmento II en *L. fasciatus*, *L. immaculatus* y *L. pallipes*.

18.- Conexivo: (0) no más claro que el cuerpo (fig. 12. A); (1) más claro que el cuerpo (fig. 15. C).

En la mayoría de las especies no hay una diferencia notable entre la coloración del conexivo y la del resto del cuerpo; en cambio *L. immaculatus* y *L. C. n.sp.* presentan los segmentos conexivales notoriamente más claros.

19.- Puntos de las suturas esternales del abdomen (fig. 10. E): (0) sólo presentes entre segmentos II y III, resto de las suturas lisas; (1) presente en más suturas.

Estos puntos se encuentran presentes sólo en la primera sutura abdominal visible (entre segmentos II y III del abdomen) en *L. fasciatus*, *L. formicarius*, *L. longiceps*, *L. minusculus*, *L. ochropus*, *L. xanthospilus* y *L. A. n.sp.* En cambio *L. immaculatus*, *L. interruptus*, *L. litura*, *L. pallipes*, *L. picturatus*, *L. venator*, *L. B n.sp.* y *L. C n.sp.* presentan, además de la anteriormente mencionada, las suturas posteriores punteadas.

20.- Carena abdominal ventral: (0) ausencia; (1) hasta el tercer segmento; (2) completa.

Ventralmente, el abdomen presenta una carena mediana que se extiende desde la base del abdomen hasta el extremo del 7º segmento; está desarrollada sólo hasta el tercer segmento visible del abdomen en *L. litura*, *L. longiceps* y *L. ochropus*; y está ausente en *L. pallipes*.

21.- Parámetros con un ensanchamiento medio en la región interna: (0) ausencia; (1) presencia.

Este ensanchamiento se encuentra presente en los parámetros de *L. immaculatus*, *L. ochropus* y *L. B n.sp.*; no se conocen los machos de *L. C n.sp.*

22.- Gonocoxito VIII más largo que ancho: (0) ausencia (fig. 19. E); (1) presencia (fig. 17. E).

La mayoría de las especies presentan los gonocoxitos VIII más extendidos lateralmente; en cambio *L. fasciatus*, *L. xanthospilus* y *L. C. n.sp.* presentan gonocoxitos VIII alargados. No se conocen las hembras de *L. A n.sp.* y *L. B n.sp.*

Resultados del análisis.-

Como resultado del análisis se obtuvo un árbol (fig. 1. A), de una longitud de 65 y un ajuste (*fit*) de 12.94. Una búsqueda similar pero sin pesado de caracteres dio como resultado cuatro árboles de longitud= 63 y un *fit* aproximado de 12, el árbol de concenso estricto se muestra en la figura 1. C.

La monofilia del género se encuentra bien soportada aunque no así las divisiones dentro de él. Para ver el soporte de las ramas se calcularon los valores de Jackknife (fig. 1. B).

Leogorrus longiceps y *L. fasciatus* se encuentran relacionados por la forma de la región postocular de la cabeza que es deprimida y con los márgenes laterales rectos, mientras que en la mayoría de las especies esta región es globosa, este carácter también lo presenta *L. formicarius*. El clado formado por *L. minusculus* y *L. A n. sp.* se caracteriza por la esculturación del lóbulo posterior del pronoto (con surcos profundos) y por la ausencia de un reborde en los márgenes laterales del lóbulo anterior del pronoto, este último carácter también lo presenta *L. litura*. Esta última, junto a *L. pallipes*, forma el clado caracterizado por el tamaño de los ojos (expresado como relación altura del ojo/ altura de la cabeza) y por la relación entre el ancho de las dos celdas de la membrana de los hemiélitros.

L. immaculatus y *L. B. n.sp.* están relacionadas por la presencia de un ensanchamiento en la región mediana de los parámetros, carácter que comparten con *L. ochropus*.

El grupo con mayor soporte es el constituido por *L. minusculus* y *L. A n.sp.*

Del análisis realizado sin pesado de caracteres las relaciones establecidas presentan muchas incongruencias con el análisis anterior, ya que sólo dos nodos están presentes en ambos: uno formado por *L. fasciatus* y *L. ochropus*, y otro por *L. litura* y *L. pallipes*.

Redescripción del género *Leogorrus* y lista de las especies.-

Leogorrus Stål 1859

- 1859 *Leogorrus* Stål, 20: 404. Especie tipo: *Reduvius formicarius* Fabricius, 1803: 208.
1868 *Leogorrus*: Stål, 1: 125 [nota al pie de página, inclusión en clave]
1872 *Leogorrus*: Stål, 2: 109, 118.
1896 *Leogorrus*: Lethierry & Severin, 3: 101.
1899 *Leogorrus*: Champion, 2: 197.
1912 *Leogorrus*: Fracker, 19: 229.
1949a *Leogorrus*: Wygodzinsky, 1: 55.
1985 *Leogorrus*: Putshkov & Putshkov: 85.
1990 *Leogorrus*: Maldonado Capriles, 411.
1999 *Leogorrus*: Froeschner, 61: 219.

Especies incluidas:

<i>Leogorrus fasciatus</i> Champion 1899	<i>L. pallipes</i> Stål 1872
<i>L. formicarius</i> (Fabricius 1803)	<i>L. picturatus</i> Stål 1872
<i>L. immaculatus</i> Champion 1899	<i>L. venator</i> Stål 1862
<i>L. interruptus</i> Champion 1899	<i>L. xanthospilus</i> (Walker 1873)
<i>L. litura</i> (Fabricius 1787)	<i>L. A n. sp.</i>
<i>L. longiceps</i> Champion 1899	<i>L. B n. sp.</i>
<i>L. minusculus</i> (Walker 1873)	<i>L. C n. sp.</i>
<i>L. ochropus</i> (Stål 1855)	

Diagnosis.-

Tamaño pequeño a mediano, hasta 20 mm de longitud. Coloración general castaña. Cabeza subcilíndrica, ojos medianos, ocelos ubicados sobre la superficie de la cabeza, nunca sobre un tubérculo. Fémures con dos protuberancias ventrales en el extremo apical (fig. 10. B). Metapleuras rodeadas por crestas y con un tubérculo en el ángulo ántero-dorsal (fig. 9. F). Hemiélitros castaños, generalmente

con manchas más claras. Fémures anteriores y medianos con pequeñas espinas ubicadas sobre la faz ventral a los lados de una superficie plana o un surco (figs. 10. C, D), tibias con setas espiniformes ubicadas en una hilera ventral. Suturas intersegmentales abdominales de la región esternal con pequeños puntos (fig. 10. E)

Redescripción.-

Coloración general castaña a castaña oscura, con o sin manchas más claras en los hemiélitros. Cabeza subcilíndrica (fig. 9. A), surco interocular longitudinal presente en la mitad posterior, ensanchándose hacia delante; surco interocular transversal presente, uniendo bordes posteriores de los ojos. Jugas apenas elevadas, formando dos crestas separadas por un surco medio; genas salientes, redondeadas en el ápice, encerrando al clipeo en su porción media; clipeo con forma de cresta. Tubérculos antenales cortos con un grupo lateral de setas gruesas. Ojos arriñonados, no llegan a los bordes superior ni inferior de la cabeza (fig. 9. B); ocelos dorsales, ubicados inmediatamente por detrás del surco interocular transversal. Distancia interocelar menor que la distancia entre ojo y ocelo. Antenas filiformes, segmentos 3 y 4 más delgados que 1 y 2. Segmento 1 sobrepasa el ápice de la cabeza. Segmento 1 con escasas setas cortas gruesas decumbentes y corona apical de setas gruesas (fig. 9. C); segmento 2 con las mismas setas pero más abundantes, que aumentan en cantidad hacia el ápice, además presenta cuatro tricobotrios (fig. 9. D); segmento 3 y 4 con abundante cantidad de setas finas, cortas y decumbentes, y setas largas más gruesas, dispersas. Rostro curvo, corto y grueso (fig. 9. B), primer segmento sobrepasa el borde anterior de los ojos. Segmento 1 subigual o más corto que el segmento 2, tercero más corto. Región postocular estrechada abruptamente para formar un corto cuello. Ángulos laterales del collar salientes, de forma trapezoidal.

Pronoto trapezoidal (fig. 9. E), lóbulo anterior más corto que el posterior, o ambos subiguales. La superficie suele ser lisa o con rugosidades irregulares, en algunos casos el lóbulo anterior presenta cuatro surcos ántero-posteriores que convergen en el surco longitudinal mediano. Este surco es más profundo en la

región central del disco pronotal, por lo que hacia los bordes es imperceptible, en el lóbulo posterior presenta pequeños hoyuelos separados por costillas transversales. Los bordes laterales del lóbulo anterior del pronoto son redondeados, en algunos casos presentan un reborde. Los bordes laterales y posterior del lóbulo posterior son rectos o ligeramente curvos, y los ángulos humerales son redondeados. Escutelo triangular (fig. 9. G), disco deprimido e irregular, bordes laterales elevados que se continúan con el proceso posterior formando una Y; en la base presenta un par de tubérculos que pueden estar más o menos desarrollados; proceso posterior espiniforme y corto, en algunos casos semierecto (fig. 9. H). Pleuras lisas o con rugosidades, la metapleura rodeada por crestas, ángulo ántero-dorsal con un tubérculo (fig. 9. F). Meso y metasterno aquillados.

Fémures I y II cortos y engrosados, tercer par de patas más largos. Fémures con dos protuberancias ventrales en el extremo apical (fig. 10. B). En algunos casos los fémures I y II llevan pequeñas espinas en la faz ventral entremezcladas con setas cortas y largas. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa, ésta está presente en el primer y segundo par de patas; tibias III alargadas y con mayor concentración de setas apicales. Tarsos trímeros, con setas cortas y largas, los artejos tarsales aumentan de longitud desde la base hacia el ápice.

Los hemiélitros alcanzan o sobrepasan levemente el ápice del abdomen, esto suele ser diferente entre machos y hembras: en general en los machos son iguales o más largos, y en las hembras son más cortos, o llegan hasta el ápice.

El abdomen, ventralmente, puede presentar una quilla longitudinal mediana, y las suturas intersegmentales tienen pequeños puntos (fig. 10. E), en todos o entre los segmentos anteriores (sutura entre segmentos II y III). Espiráculos circulares ubicados junto al borde en la mitad de cada segmento abdominal. Conexivo visible desde el segmento abdominal II, vértices posteriores acuminados, principalmente en los primeros segmentos abdominales (fig. 10. F); en general el conexivo es del mismo color que el resto del cuerpo, aunque en algunos casos es

más claro. Marcas de las aberturas de las glándulas odoríferas abdominales presentes en los márgenes anteriores de los segmentos IV, V y VI (figs. 11. C, D).

Genitalia masculinos: pigóforo globoso generalmente de forma ovoide con el extremo posterior agudo; presenta un proceso mediano espiniforme, a los lados del cual se disponen largas setas erectas; también suele tener setas en la región póstero- ventral y en la región dorso- lateral, próximo a la zona de inserción de los parámetros. Éstos son delgados y curvos en el ápice, presentan un proceso dentiforme más esclerotizado en el extremo apical con posición dorsal, además llevan setas en las regiones dorsal y ventral externa principalmente; las setas dorsales suelen ser más gruesas.

Genitalia femeninos: los gonocoxitos VIII tienen forma trapezoidal, presentan diversidad en los tamaños relativos, principalmente en el ancho y en el largo; las gonapófisis VIII son triangulares. Ambas estructuras llevan setas en los márgenes posteriores; los gonocoxitos IX son varillas casi ocultas por las gonapófisis IX, de forma triangular y glabras; los estiloides son piezas triangulares que llevan setas en el extremo posterior.

Discusión.-

Este género es bastante homogéneo morfológicamente, en general las especies se distinguen por una combinación de caracteres, como: tamaño total, tipo de setas presentes en el cuerpo, forma de la región postocular de la cabeza, forma del proceso lateral del collar, surcos y márgenes del lóbulo anterior del pronoto, espinas de los fémures, patrón de coloración de los hemiélitros, puntos de las suturas intersegmentales de los esternos abdominales. Las estructuras genitales masculinas no presentan gran diversidad morfológica, aunque se advierten diferencias principalmente en la forma del pigóforo (ver vistas laterales de cada especie); las estructuras genitales femeninas difieren principalmente en cuanto a las dimensiones relativas.

Clave para la identificación de las especies del género *Leogorrus*.-

1- Especies robustas, en general mayores que 15 mm.....	2
1'- Especies pequeñas, en general menores que 13 mm.....	3
2- Proceso lateral del collar bajo (fig. 18. B).....	<i>L. formicarius</i>
2'- Proceso lateral del collar alto (fig. 39. B).....	<i>L. xanthospilus</i>
3- Hemiélitros con manchas claras.....	4
3'- Hemiélitros de color uniforme (fig. 12. C).....	<i>L. immaculatus</i>
4- Nervaduras que forman las celdas de la membrana más claras (fig. 13. A).....	<i>L. litura</i>
4'- Nervaduras que forman las celdas de la membrana oscuras.....	5
5- Alas desarrolladas normalmente.....	6
5'- Alas reducidas (fig. 14. A).....	<i>L. A. n.sp.</i>
6- Hemiélitros con sólo una mancha más clara muy amplia, ubicada en la base de la membrana, regiones adyacentes del corion y clavo, y borde interno y ápice del corion (fig. 14. B).....	7
6'- Hemiélitros con varias manchas claras, en la base de la membrana y regiones adyacentes del corion y clavo, ápice del corion y región adyacente de la membrana, borde interno de la membrana (fig. 13. B).....	9
7- Cuerpo muy piloso, setas largas y erectas (fig. 12. A).....	<i>L. fasciatus</i>
7'- Cuerpo con setas más escasas, nunca tan largas.....	8
8- Coloración general castaña oscura, esternos de los segmentos abdominales globosos, extremo apical de la membrana oscuro (fig. 14. B).....	<i>L. picturatus</i>
8'- Coloración general castaña más clara que el caso anterior, esternos de los segmentos abdominales normales, extremo apical de la membrana más claros (fig. 15. B).....	<i>L. B. n.sp.</i>
9- Superficie del pronoto opaca (fig. 13. D).....	10
9'- Superficie del pronoto brillante (fig. 14. A).....	11
10- Patas y conexivo más claros que el resto del cuerpo (fig. 13. D).....	<i>L. ochropus</i>
10'- Patas y conexivo del mismo color que el cuerpo (fig. 13. B).....	<i>L. longiceps</i>
11- Celda externa de la membrana dos veces el ancho de la interna.....	12

11'- Celdas subiguales, o interna levemente más angosta que la externa.....	13
12- Margen posterior del pronoto y conexivo más claros que el resto del cuerpo, vértice externo del proceso lateral del collar redondeado (fig. 15. C).....	<i>L. C n.sp.</i>
12'- Pronoto y conexivo del mismo color que el resto del cuerpo, vértice externo del proceso lateral del collar agudo (fig. 12. D).....	<i>L. interruptus</i>
13- Lóbulo anterior del pronoto levemente más largo que el posterior, lóbulo posterior apenas más ancho que el anterior (fig. 13. C).....	<i>L. minusculus</i>
13'- Lóbulo anterior del pronoto más corto que el posterior, lóbulo posterior notablemente más ancho que el anterior.....	14
14- Longitud total menor que 10 mm, lóbulo anterior del pronoto deprimido, celdas de la membrana subiguales (fig. 14. A).....	<i>L. pallipes</i>
14'- Longitud total mayor que 11 mm, lóbulo anterior del pronoto globoso, lóbulo posterior muy amplio; celda interna de la membrana más angosta que la externa (fig. 14. C).....	<i>L. venator</i>

Descripción de las especies.-

Leogorrus fasciatus Champion 1899

Figs. 12. A, 16- 17, mapa 7

1899 *Leogorrus fasciatus* Champion: 198 [*n. sp.*]

1949a *L. fasciatus*: Wygodzinsky, 1: 55.

1990 *L. fasciatus*: Maldonado Capriles: 411.

Redescripción.- (n= 2)

Coloración general castaña oscura (fig. 12. A). Longitud total: 13.81- 15.75 (media =14.78). Cabeza alargada con abundantes setas largas erectas, superficie opaca (fig. 16. A). Longitud 2.82, ancho 1.44- 1.50 (media =1.47), longitud región anteocular 0.63- 0.69 (media =0.66), longitud región postocular 0.99. Surco interocular longitudinal presente en la mitad posterior, ensanchado hacia

adelante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con setas erectas; genas con setas largas y decumbentes abundantes; clípeo con largas setas erectas; búculas con abundantes setas dirigidas hacia adelante. Ojos y ocelos pequeños. Ancho de los ojos 0.35- 0.38 (media =0.36), distancia interocular 0.78- 0.84 (media =0.81). Antenas: longitud > 6.96, relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1.57: 1.45: ausente. Segmento 1 con escasas setas cortas gruesas decumbentes; segmento 2 con las mismas setas pero más abundantes, y aumenta la cantidad hacia el ápice; segmento 3 con setas largas y erectas dispersas, y setas cortas decumbentes más abundantes. Rostro con setas largas, en el segmento 1 más abundantes en la región ventral y dorsalmente en los segmentos 2 y 3. Longitud 2.61- 2.91 (media= 2.76), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,16: 0,29.

Pronoto castaño oscuro, con setas largas erectas; longitud 3.94- 3.36 (media =3.15), longitud del lóbulo anterior 1.44- 1.74 (media =1.59), longitud del lóbulo posterior 1.47- 1.62 (media =1.55), ancho a la altura del collar 1.80- 1.89 (media =1.85), ancho del lóbulo anterior 2.79- 2.82 (media =2.81), ancho del lóbulo posterior 3.81- 4.08 (media =3.95). Collar con setas largas erectas, procesos laterales trapezoidales, vértice redondeado con setas largas erectas (fig. 16. B). Lóbulo anterior del pronoto con márgenes laterales redondeados, con reborde, surco medio longitudinal bien marcado en la región posterior, tres surcos longitudinales a sus lados. Lóbulo posterior con rugosidades transversales, surco longitudinal medio evidente, con quillas transversales más o menos marcadas. Escutelo: tubérculos basales redondeados; proceso posterior corto y horizontal, con rugosidades transversales y setas cortas; ápice comprimido lateralmente y romo. Propleuras lisas con abundantes setas largas; mesopleuras rugosas con setas largas; metapleuras trapezoidales, superficie con rugosidades dorso- ventrales y escasas setas largas. Procesos prosternales poco salientes, provistos de abundantes setas.

Patas castañas oscuras, con abundantes setas largas erectas. Coxas setosas en su faz ántero- ventral, setas cortas y decumbentes, faz anterior con hilera de setas más gruesas y largas; en los trocánteres presentan la misma distribución. Fémures

I ventralmente presentan una superficie plana con setas abundantes cortas y largas entremezcladas, espinas ausentes. Fémures II: superficie ventral levemente crestada, con las mismas setas que en los fémures I; fémures III con setas largas erectas dispersas. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice, y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa, que ocupa el $\frac{1}{4}$ apical. Tibias III más largas y con mayor concentración de setas apicales. Tarsos con setas largas y cortas.

Los hemiélitros no sobrepasan el ápice del abdomen; longitud 8.75- 9.13 (media =8.94). Coloración general castaña oscura, excepto el ápice del clavo y la región adyacente del corion, el ápice del corion y la región adyacente de la membrana y la base de la membrana que son más claros (fig. 12. A); corion y clavo glabros; margen lateral de la base del corion con setas largas y erectas. Celdas de la membrana desiguales, externa dos veces el ancho de la interna (fig. 16. C).

Abdomen: esterno levemente aquillado, con abundantes setas largas semidecumbentes, superficie brillante; sutura intersegmental II/III punteada, las demás lisas. Longitud 7.50- 8.75 (media =8.13), ancho 4.41- 5.16 (media =4.79). Conexivo del mismo color que el resto del cuerpo, segmento II con el vértice posterior acuminado, setas cortas y decumbentes, más abundantes principalmente en las suturas intersegmentales, setas largas erectas en los bordes.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal con un estrechamiento en la región posterior donde se inserta en el abdomen, y ápice posterior agudo, con escasa cantidad de setas (fig. 17. A), proceso mediano espiniforme con setas largas erectas a los lados (fig. 17. B); parámetros largos y curvos, mitad apical engrosada, ápice con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas gruesas y largas dorsales y ventrales (figs. 17. C-D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII alargados, con setas cortas y largas en la región distal (fig. 17. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 17. F, estiloides alargados con setas cortas apicales (fig. 17. G); tergitos IX+X triangulares, tergito X no totalmente fusionado, setas largas abundantes y cortas entremezcladas (fig. 17. H).

Distribución geográfica.- Costa Rica y Guatemala (mapa 7).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): macho, “*Leogorrus fasciatus* Champion, syntype, type, Guatemala, S. Geronimo [15°30' N- 90°12' O], B.C.A. II, sp. figured” (BM).

Otro material examinado.-

Costa Rica.- ALAJUELA: 1 hembra, Cariblanco, Sarapiquí, Goom, F. Biolley col. Ex coll. Distant, 1911- 383. *Rasahus*, 156, *fasciatus* Ch. (BM).

Observaciones.-

En el material estudiado de Costa Rica se observa que los extremos posteriores de los segmentos conexivales II-VI son acuminados, esta es la única diferencia que presenta con respecto al sintipo visto. Esta especie es fácilmente reconocible por la gran mancha clara que presenta en los hemiélitros y por las largas setas presentes en todo el cuerpo. Los segmentos antenales 3 y 4 faltan en el lectotipo.

Se cita por primera vez de la fauna de Costa Rica.

***Leogorrus formicarius* Fabricius 1803**

Figs. 12. B, 18- 19, mapa 7

1803 *Reduvius formicarius* Fabricius: 280. [*n. sp.*]

1835 *Platymeris formicaria*: Burmeister, 2 (1): 233.

1848 *Platymeris formicaria*: Herrich-Schaeffer, 8: 33.

1860 *Reduvius formicarius*: Stål, 2 (7): 71.

1862 *Leogorrus formicarius*: Stål, 23 (10-12): 456.

1868 *Leogorrus formicarius*: Stål, 7 (11): 125.

1872 *Leogorrus formicarius*: Stål, 2 (10): 118.

1873 *Acanthaspis formicaria*: Walker, 7: 167.

1873 *Reduvius lugubris* Walker, 7: 183.

- 1873 *Reduvius plagipennis* Walker, 7: 186.
- 1873 *Reduvius areolatus* Walker, 7: 186.
- 1896 *Reduvius areolatus* Walker: Lethierry & Severin, 3: 118 [especie incerta sedis].
- 1896 *Reduvius lugubris* Walker: Lethierry & Severin, 3: 119 [especie incerta sedis].
- 1896 *Reduvius plagipennis* Walker: Lethierry & Severin, 3: 119. [especie incerta sedis].
- 1896 *Leogorrus formicarius*: Lethierry & Severin, 3: 101.
- 1899 *Leogorrus formicarius*: Champion, 2: 198 [= *R. lugubris*, *R. plagipennis* y *R. areolatus*]
- 1902a *Leogorrus formicarius*: Distant, (7) 10: 193 [= *R. lugubris*, *R. plagipennis* y *R. areolatus*]
- 1912 *Leogorrus formicarius*: Fracker, 19: 229.
- 1948a *Leogorrus formicarius*: Wygodzinsky, 19 (3): 563.
- 1949a *Leogorrus formicarius*: Wygodzinsky, 1: 55.
- 1959 *Leogorrus formicarius*: Wygodzinsky, 17: 309.
- 1972 *Leogorrus formicarius*: Maldonado Capriles, 52: 55.
- 1990 *Leogorrus formicarius*: Maldonado Capriles, 411.
- 1999 *Leogorrus formicarius*: Froeschner, 61: 219.
- 2002 *Leogorrus formicarius*: Coscarón, 465.

Redescripción.- (n= 10)

Coloración general castaña oscura (fig. 12. B); longitud total: 17.34- 20.51 (media =19.45). Cabeza alargada, con setas cortas, erectas y dispersas, superficie opaca (fig. 18. A). Longitud 2.79- 4.43 (media =3.32), ancho 1.84- 2.09 (media =2.02), longitud región anteocular 0.90- 1.05 (media =0.98), longitud región postocular 1.11- 1.20 (media =1.18). Surco interocular longitudinal en la región anterior ensanchada y rugosa; surco interocular transversal cóncavo anteriormente. Jugas con gruesas setas erectas en el borde superior; genas con abundantes setas muy cortas y decumbentes, además con setas del mismo tipo del resto de la cabeza, dispersas; clípeo con setas erectas; búculas con hilera de setas en el borde anterior. Ojos medianos levemente salientes, y ocelos pequeños. Ancho de los ojos 0.42- 0.51 (media =0.46), distancia interocular 0.89- 1.20 (media =1.09).

Antenas: longitud 8.90- 12.15 (media =10.73), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 0,88: 1,37: 1,27. Segmento 1 con escasas setas cortas, gruesas, decumbentes, y corona apical de espinas; segmento 2 con las mismas setas pero más abundantes, y aumenta la cantidad hacia el ápice; segmentos 3 y 4 con abundante cantidad de setas finas, cortas y decumbentes, y setas largas más gruesas dispersas. Rostro con setas tan largas como el ancho de éste, en el segmento 1 más abundantes en la región ventral y en los segmentos 2 y 3 dorsalmente, setas cortas y decumbentes esparcidas. Longitud 2.91- 3.35 (media =3.21), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,16: 0,33.

Pronoto castaño oscuro, con setas cortas; longitud 3.67- 4.94 (media =4.42), longitud del lóbulo anterior 1.62- 2.04 (media =1.82), longitud del lóbulo posterior 1.80- 2.28 (media =2.12), ancho a la altura del collar 1.92- 2.04 (media =2.00), ancho del lóbulo anterior 2.82- 3.30 (media =3.01), ancho del lóbulo posterior 4.81- 5.95 (media =5.46). Collar con setas cortas erectas, procesos laterales trapezoidales, ápice interno redondeado y externo agudo (fig. 18. B). Lóbulo anterior del pronoto con márgenes laterales redondeados, sin reborde, surco medio longitudinal bien marcado en la región posterior, tres surcos longitudinales lisos a sus lados, resto irregular y con setas. Lóbulo posterior con rugosidades transversales, surco longitudinal medio evidente, con quillas transversales más o menos marcadas. Escutelo: tubérculos basales redondeados, proceso posterior corto y levemente elevado, con rugosidades transversales y setas cortas; ápice comprimido lateralmente y romo. Propleuras con rugosidades dorsoventrales y escasas setas largas dispersas; mesopleuras con setas cortas blanquecinas decumbentes en la región ántero-basal y escasas setas largas, superficie opaca; metapleuras trapezoidales, con rugosidades dorso-ventrales. Procesos prosternales poco salientes, provistos de gruesas setas, sutura entre meso y metasternos con un tubérculo central.

Patas de color castaño oscuro, con setas cortas y erectas dispersas. Coxas setosas en su faz ántero- ventral, setas cortas y decumbentes, faz anterior con hilera de setas más gruesas y largas; en los trocánteres con la misma distribución pero además con largas setas erectas dispersas de color castaño claro. Fémures I

presentan ventralmente una superficie plana con rugosidades transversales, que se prolonga en un suave surco liso rodeado por dos franjas de espinas cortas y por abundantes setas cortas y largas dispersas. Fémures II: superficie ventral levemente crestada, con las mismas espinas que en los fémures I pero dispuestas en forma irregular; fémures III sin espinas. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa. Tibias III más largas y con mayor cantidad de setas en el ápice. Tarsos con setas largas y cortas.

Hemiélitros: llegan hasta el ápice del abdomen o lo sobrepasan levemente en los machos, más cortos en las hembras. Longitud (media machos =11.65, media hembras =11.90). Coloración castaña oscura, excepto dos manchas amarillentas y las nervaduras de la membrana (fig. 12. B), setas cortas en el corion y clavo; margen lateral de la base del corion con escasas setas cortas y erectas. Celdas de la membrana desiguales, la externa 1/3 más ancha que la interna (fig. 18. C).

Abdomen ventralmente aquillado, con setas semidecumbentes dispersas, superficie brillante; suturas intersegmentales lisas. Longitud 9.37- 10.38 (media =10.08), ancho 5.44- 7.09 (media =6.37). Conexivo del mismo color que el resto del cuerpo, segmentos II-IV con el vértice posterior acuminado, glabro.

Genitalia masculinos: pigóforo globoso (fig. 19. A), proceso mediano espiniforme, largo (fig. 19. B); parámetros largos y curvos, ápice ancho con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas cortas y gruesas dorsales, y largas y finas externas (figs. 19. C).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos, con setas cortas y largas en la región distal (fig. 19. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 19. F; estiloides alargados con setas cortas apicales (fig. 19. G); tergitos IX+X no totalmente fusionados, setas cortas abundantes y largas entremezcladas en su mitad posterior (fig. 19. H).

Distribución geográfica.- Belice, Bolivia, Brasil, Colombia, Guatemala, Guyana, Guayana Francesa, Honduras, México, Panamá, Perú, Surinam y Venezuela (mapa 7).

Observaciones.-

Aunque se localizó el material tipo en la colección de Fabricius depositada en el Museo de Historia Natural de Dinamarca, no se ha tenido la posibilidad de examinarlo debido a la negativa de dicha institución de enviar los sintipos por su fragilidad; aunque se solicitaron fotografías aún no se han recibido. Esta especie es fácilmente reconocible por su gran tamaño, por la región postocular de la cabeza alargada, la presencia de las rugosidades transversales del lóbulo posterior del pronoto, y por las nervaduras de la membranas más claras que el resto del hemiélitro. Su gran tamaño la asemeja a *L. xanthospilus*, y el patrón de coloración de los hemiélitros a *L. litura*.

Se cita por primera vez para la fauna de Guatemala y de Perú.

Material examinado.-

Bolivia.- SANTA CRUZ: 1 hembra, Ichilo, Buena Vista [17°17' S- 63°39'59" O], XI-XII-1948, L. Peña col. (CAS); 1 hembra, Pcia. Ichilo, Buena Vista, Tacú [17°17' S- 63°39'59" O], III-1951, Martínez col., ex coll. Carcavallo (RC); 2 hembras, Pcia. Ichilo, Buena Vista [17°17' S- 63°39'59" O], II-1950, Martínez leg., det. Carcavallo, ex coll. Carcavallo (RC); 1 hembra, Río Seco, III-1962, Apóstol (MACN); 1 macho, Río Seco, III-1962, Apóstol, det. Carpintero (CPC); 1 hembra, Río Seco, 1-II-1962, Apóstol (MACN); 2 hembras, Nueva Moka [17°18'59" S- 63°33' O], 1-II-1964, Apóstol (MACN); 1 macho, Nueva Moka [17°18'59" S- 63°33' O], 1-II-1962, Apóstol (MACN).

Brasil.- MATO GROSSO: 1 hembra, Utiariti [13°1'59,8" S- 58°16'59" O], Viana col. 1966, det. Carpintero. (MACN); PARÁ: 1 hembra, Saunders col. # 6513 (BM).

Colombia.- 1 hembra, Purnio, Nurlid, Südamerika und Westindien, Prof. O. Bürger leg. Vend, 1-I-1898. (UK); 1 hembra, Corozal, C.Z., 20-III-1937, R. Bilss col., J.C. Lutz Coll. 1961 (USNM).

Guatemala.- IZÁBAL: 1 macho, Quirigua [15°18'59" N- 89°4'59,8" O], 14-VIII-1965, P.J. Spangler col. (USNM); PETÉN: 1 hembra, Tikal [17°12'59" N- 89°37'59" O], 7-IV-1956. Hubbell- Cantrall col., det. J.C. Lutz, 107 (UM).

Guyana.- 1 macho, So. Am., B.G., Kartabo, 15-VII- 1925, Searl col. (CAS).

Panamá.- PANAMÁ: 1 hembra, Canal Zone, Barro Colorado Is. [9°9'16,92" N- 79°50'52" O], 9-I-1967, # 19, I.J. Cantrall, det. J. Maldonado Capriles 1981 (UM); 1 hembra, Canal Zone, Barro Colorado Is. [9°9'16,92" N- 79°50'52" O], 24-VII-1963, Cavagnaro & Irwin col. (CAS); *COLÓN:* 1 hembra, Gatun Lake, Tres Ríos Plantation, 1931, T.O. Zschokke col. (CAS); 1 macho, Gatun Lake, Tres Ríos Plantation, 16-VIII-1931, Zschokke col., det. by R.L. Usinger (CAS).

Perú.- HUÁNUCO: 1 macho, Monzon Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 27-X-1954, Schlinger & Ross col. (CAS); 1 macho, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 19-I-1962, Dourojeanni col., 85 TM UA 669-83 (UNAM); 1 hembra, 23-XII-40, Paprzycky col., sp. tipo (UK).

Venezuela.- CARABOBO: 1 hembra, San Esteban [10°25'57" N- 68°0'27,7" O], P.J. Anduze col. (CAS).

***Leogorrus immaculatus* Champion 1899**

Figs. 12. C, 20- 21, mapa 8

1899 *Leogorrus immaculatus* Champion, II: 200 [*n. sp.*]

1949a *Leogorrus immaculatus*: Wygodzinsky, 1: 55.

1990 *Leogorrus immaculatus*: Maldonado Capriles, 411.

Redescripción.- (n =8)

Coloración general castaña oscura (fig. 12. C); longitud total: 9.88- 10.50 (media =10.39). Cabeza alargada, con setas gruesas, cortas y erectas, dispersas; superficie opaca (fig. 20. A). Longitud 1.95- 2.20 (media =2.12), ancho 1.10- 1.13 (media =1.12), longitud región anteocular 0.51- 0.75 (media =0.66), longitud región postocular 0.72- 0.81 (media =0.79). Surco interocular longitudinal profundo en la región posterior, difuso en el medio y ensanchado en la región anterior, con rugosidades transversales; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con setas finas y decumbentes; genas con abundantes setas decumbentes finas y cortas; clipeo con escasas setas erectas; búculas con setas decumbentes dirigidas hacia adelante. Ojos y ocelos pequeños. Ancho de los ojos 0.20- 0.24

(media =0.22), distancia interocular 0.56- 0.72 (media =0.67). Antenas: longitud 6.70, relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,86: 1,51: 1,03. Segmento 1 con setas cortas, semidecumbentes, con una corona apical de setas; segmento 2 con setas cortas semidecumbentes y largas semierectas dispersas; segmentos 3 y 4 con setas cortas semidecumbentes y largas erectas. Rostro con el segmento 3 más oscuro que el resto, segmento 1 con setas cortas más abundantes ventralmente, segmento 2 con setas más largas distalmente; segmento 3 con setas largas y cortas intercaladas. Longitud 2.10- 2.45 (media =2.29), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,37: 0,44.

Pronoto castaño oscuro; longitud 2.25- 2.40 (media =2.27), longitud del lóbulo anterior 1.02- 1.17 (media =1.12), longitud del lóbulo posterior 1.02- 1.17 (media =1.10), ancho a la altura del collar 1.35- 1.47 (media =1.39), ancho del lóbulo anterior 2.00- 2.19 (media =2.05), ancho del lóbulo posterior 2.95- 3.09 (media =3.01). Collar con setas cortas, procesos laterales trapezoidales, ápice interno redondeado, externo cónico (fig. 20. B). Lóbulo anterior del pronoto fuertemente convexo, con setas cortas, erectas y gruesas, márgenes laterales con reborde; surco longitudinal medio evidente en la región posterior. Lóbulo posterior del pronoto liso, con setas dispersas, surco longitudinal con hoyuelos (cinco anteriores profundos y uno posterior menos profundo); no llega al borde posterior. Surco transversal interlobular punteado excepto en el centro. Escutelo: tubérculos basales redondeados, proceso posterior corto, fino, ápice redondeado y elevado. Propleura lisa dividida por el surco interlobular punteado; mesopleura con rugosidades dorsoventrales y superficie brillante ántero-ventralmente, posteriormente liso y opaco; metapleura subcuadrangular, superficie lisa y brillante. Procesos prosternales poco salientes, con abundantes setas cortas erectas, y largas más gruesas entremezcladas a los lados.

Patas castañas, más claras que el resto del cuerpo. Coxas con abundantes setas largas y finas, más escasas en las coxas II y III; coxa I con hilera de setas más gruesas en la cara anterior. Trocánteres I con abundantes setas, II y III con setas cortas dispersas. Fémures I: superficie ventral plana con abundantes setas finas, largas y erectas, más abundantes en la base. Fémures II: superficie ventral con

pequeños tubérculos y abundante cantidad de setas erectas y finas en los 2/3 basales, e hilera de setas más largas a todo lo largo del artejo. Fémures III con setas dispersas, más cortas que el diámetro del artejo. Tibias I y II engrosadas en el extremo distal, y con foseta esponjosa ocupando la mitad apical; faz ventral con dos hileras de setas semidecumbentes, cortas y gruesas; setas más largas dispersas. Tibias II, en la región apical rodeando a la foseta esponjosa, con abundantes setas; tibias III con abundantes setas apicales semidecumbentes, setas dispersas en el resto del artejo. Tarsos castaños claros, con setas cortas más abundantes que las largas.

Los hemiélitros no sobrepasan el ápice del abdomen. Longitud 6.00- 7.00 (media machos =6.00, media hembras =6.35). Coloración castaña oscura. Margen lateral de la base del corion con setas gruesas, cortas y erectas. Celdas de la membrana desiguales, la externa dos veces el ancho de la interna (fig. 20. C).

Abdomen ventralmente aquillado hasta el segmento II, con setas cortas y semidecumbentes dispersas, superficie brillante; suturas intersegmentales I- III suavemente punteadas ventralmente. Longitud 5.04- 6.00 (media =5.43), ancho 3.48- 3.70 (media =3.63). Conexivo castaño claro, con finas setas cortas y decumbentes en la región dorsal; segmento II con el vértice posterior acuminado.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal con escasas setas largas (fig. 21. A), proceso mediano cuadrangular (fig. 21. B); parámetros largos y curvos, región central interna con una protuberancia, ápice con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas largas y gruesas internas, largas y finas externas (figs. 21. C-D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos, con setas cortas y largas entremezcladas en la región distal (fig. 21. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 21. F; estilodes alargados, con setas cortas apicales (fig. 21. G); tergitos IX+X con setas cortas y largas entremezcladas, más abundantes en los márgenes laterales y en el extremo posterior (fig. 21. H).

Distribución geográfica.- Colombia, Guatemala, Guyana, Honduras, Panamá y Trinidad (mapa 8).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): macho, "*Leogorrus immaculatus* Champion, B.C.A. Rhyn. II, [Guatemala], El Reposo [14°31'59" N- 91°48'59" O], 800 ft, Champion, type, syntype" (BM).

Otro material examinado.-

Colombia.- BOLÍVAR: 1 hembra, S.F.F. Los Colorados [9°51'33"N 75°6'38"O], Bosque seco, captura manual, hojarasca, alt. 300m, VIII-1996, F. Escobar (IAVH).

Guyana.- UPPER DEMERARA/BERBICE: 1 hembra, Essequibo R., Moraballi Creek [7°1'59,88" N- 58°27' O], 2-IX-1929, Oxf. Univ. Expdn, B.M. 1929-485, British Museum loan n°2389, *L. immaculatus* Champion, det. Wygodzinsky 1949 (BM)

Honduras.- CHOLUTECA: 1 hembra, 3776' Sa de Colón E of S. Francisco [13°27'59" N- 83°49'59" O], 31-VII-1948, Hubbel col., det. Hussey 1952, # 169 (UM).

Panamá.- CHIRIQUÍ: 1 hembra, Progreso [8°27' N- 82°49'59" O], 20-IV-1923, F.M. Gaige col., # 431 (UM); PANAMÁ: 2 hembras, Canal Zone, Tres Ríos Plantation, Gatun, III-1930, T.O. Zchokke col. (CAS); 1 hembra, Canal Zone, Tres Ríos Plantation, Gatun Lake, VII-1931, T.O. Zchokke col., det. R.L. Usinger (CAS).

Observaciones.-

Esta es la única especie que presenta los hemiélitros con una coloración castaña homogénea, por lo que es fácil de distinguir; se asemeja a *L. longiceps* y *L. venator* pero se distingue de ellas por ser menos alargada y por los pequeños ojos.

Se cita por primera vez de Colombia, Guyana, Honduras y Panamá.

***Leogorrus interruptus* Champion 1889**

Figs. 12. D, 22- 23, mapa 7

1889 *Leogorrus interruptus* Champion, 2: 201 [*n. sp.*]

1949a *Leogorrus interruptus*: Wygodzinsky, 1: 56.

1990 *Leogorrus interruptus*: Maldonado Capriles: 412.

1999 *Leogorrus interruptus*: Froeschner, 61: 220.

Redescripción.- (n =7)

Coloración general castaña oscura (fig. 12. D). Longitud total: 11.75- 14.20 (media =12.87). Cabeza alargada con setas gruesas, cortas y erectas dispersas, superficie opaca (fig. 22. A). Longitud 1.98- 2.64 (media =2.18), ancho 1.26- 1.44 (media =1.37), longitud región anteocular 0.54- 0.60 (media =0.58), longitud región postocular 0.78. Surco interocular longitudinal con la región anterior ensanchada hacia adelante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con gruesas setas erectas en la región superior; genas con setas muy cortas y finas, decumbentes, más abundantes dorsalmente, además de setas del mismo tipo del resto de la cabeza dispersas; clípeo con setas erectas; búculas con hilera de setas gruesas decumbentes en el borde anterior. Ojos medianos, levemente salientes; ocelos pequeños. Ancho de los ojos 0.30- 0.39 (media =0.35), distancia interocular 0.63- 0.69 (media =0.67). Antenas: longitud 6.90- 7.26 (media =7.08), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,83: 1,63: 1,56. Segmento 1 con escasas setas cortas gruesas decumbentes y corona apical de espinas; segmento 2 con las mismas setas pero más abundantes y con mayor cantidad hacia el ápice; segmentos 3 y 4 con abundante cantidad de setas finas, cortas y decumbentes, y setas largas más gruesas dispersas. Rostro con setas tan largas como su ancho, en los segmentos 2 y 3 más abundantes dorsalmente. Longitud 1.62- 2.46 (media =2.13), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,17: 0,42.

Pronoto castaño oscuro, con setas cortas y erectas; longitud 2.46- 2.82 (media =2.67), longitud del lóbulo anterior 1.02- 1.20 (media =1.14), longitud del lóbulo posterior 1.32- 1.56 (media =1.44), ancho a la altura del collar 1.38- 1.62 (media =1.52), ancho del lóbulo anterior 2.10- 2.52 (media =2.34), ancho del lóbulo posterior 3.18- 3.80 (media =3.59). Collar con setas cortas erectas y gruesas más largas, procesos laterales trapezoidales, ápice interno redondeado y externo agudo (fig. 22. B). Lóbulo anterior del pronoto de márgenes laterales redondeados y sin reborde, surco medio longitudinal evidente en la región posterior, además de tres surcos longitudinales lisos a sus lados, con marcas de inserción de setas. Lóbulo posterior liso, surco longitudinal medio no visible en la región anterior, con dos

hoyuelos en la región posterior, setas ubicadas en los márgenes laterales y posterior. Escutelo: tubérculos basales redondeados, proceso posterior espiniforme, corto, comprimido lateralmente y horizontal, con rugosidades transversales y setas escasas, ápice romo. Propleuras con abundantes setas largas y finas; mesopleuras con setas largas y finas decumbentes en la región ántero-basal y escasas setas erectas, superficie opaca; resto glabro; metapleuras cuadrangulares, con suaves rugosidades dorso-ventrales, con setas largas y finas dispersas. Procesos prosternales poco salientes, provistos de gruesas setas, sutura entre meso y metasternos con un tubérculo central, con setas finas semi-decumbentes abundantes.

Patas de color castaño, con setas cortas y erectas dispersas. Coxas setosas en su faz ántero-ventral, setas cortas y decumbentes, faz anterior con hilera de setas más gruesas y largas; en los trocánteres con la misma distribución y con largas setas erectas dispersas de color castaño claro. Fémures I con la superficie ventral con un suave surco liso rodeado de setas de dos tipos: cortas abundantes y largas erectas dispersas. Fémures II: superficie ventral levemente crestada, con las mismas setas que los fémures I pero dispuestas irregularmente; fémures III con setas largas semierectas dispersas. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, tibias engrosadas en el ápice y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa, que ocupa en el fémur I $\frac{1}{4}$ y en el II $\frac{1}{3}$ de ellos. Tibias III alargadas y con mayor concentración de setas en el ápice. Tarsos con setas largas y cortas.

Los hemiélitros llegan al ápice del abdomen en los machos, y en las hembras dejan expuestos los segmentos genitales. Longitud 7.88- 9.00 (media machos =8.04, media hembras =8.33). Coloración general castaña oscura, excepto tres manchas amarillentas según figura 12. D, ápice del corion castaño oscuro, setas cortas en el corion, margen lateral de la base del corion con abundantes setas cortas decumbentes. Celdas de la membrana desiguales, la externa tres veces más ancha que la interna (fig. 22. C).

Abdomen ventralmente aquillado en toda su extensión, con setas semidecumbentes muy dispersas, superficie brillante; suturas intersegmentales

punteadas: I- II en los machos y I- III en las hembras. Longitud 6.63- 7.38 (media =6.57), ancho 4.02- 4.50 (media =4.28). Conexivo visible, de color castaño, segmentos III-V con el vértice posterior acuminado, con setas muy cortas y decumbentes.

Genitalia masculinos: pigóforo globoso (fig. 23. A), proceso mediano espiniforme, largo (fig. 23. B); parámetros largos y curvos en el ápice, con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado en el extremo apical, setas largas, gruesas dorsales, y finas ventrales (figs. 23. C-D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos con setas largas en la región distal (fig. 23. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 23. F; estiloides alargados con setas largas apicales (fig. 23. G); tergitos IX+X triangulares, tergito X no totalmente fusionado, setas cortas abundantes y largas entremezcladas, más abundantes en el extremo (fig. 23. H).

Distribución geográfica.- Bolivia, Costa Rica, El Salvador y Panamá (mapa 7).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): macho, "syntype, *L. interruptus* Ch., B.C.A. Rhyng. II, Panamá, Boucard, sp. figured" (BM). **Paralectotipos:** 1 macho, "syntype, *L. interruptus* Champion, Panamá, David [8°25'59,8" N- 82°25'59" O], B.C.A. Rhyng. II." (BM); 1 hembra, "syntype, *L. interruptus* Ch., B.C.A. Rhyng. II, Panamá, Boucard" (BM).

Otro material examinado.-

Bolivia.- LA PAZ: 1 macho, La Paz [16°30' S- 68°9' O], 1-VIII-1954, J. Bechyné col., Maldonado Capriles 1985 det. (IRB).

Costa Rica.- 1 hembra, Billey col., Distant coll. 1911-383 (BM); ALAJUELA: 1 hembra, Alajuela [10°0'59,7" N- 84°12'59" O], 900 m, 109, P. Biolley, Distant coll. 1911-383 (BM); 1 macho, Surubres près San Mateo (Pac.) [9°55'59,8" N- 84°34'59" O], 25-I-1903, P. Biolley, 206, Distant coll. 1911-383 (BM); CARTAGO: 1 hembra, Turrialba [9°54' N- 83°40'59" O], 18-VIII-1964, F. Fisk col., *L. venator* Stål, det. J. Maldonado 1972 (OSU); SAN JOSÉ: 1

hembra, San José [9°55'59,8" N- 84°4'59,8" O], VIII-1964, F. Fisk col. *L. venator* Stål, det. J. Maldonado 1972 (OSU).

El Salvador.- 1 macho, Mt. El Salvador [13°44'43" N- 89°15'21" O], alt. 400'-640', 8-VII-1963, D.Q. Cavagnaro & M.E. Irwin cols. *L. longiceps* Champion, det. Wygodzinsky (CAS); LA LIBERTAD: 1 macho, 2 hembras, Santa Tecla [13°40'59" N- 89°16'59" O], 29-IX-1959, J. Bechyné col., det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); 2 machos, Hacienda Argentina [13°31'59" N- 89°31'59" O] 17-VI-1960, J. Bechyné col., det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); 1 hembra, Yam, 15-VI-1960, J. Bechyné col., det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); USULUTAN: 1 macho, 1 hembra, Jucuaran [13°15'13" N- 88°14'51" O], 10/11-XI-1959, J. Bechyné col., det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); LA PAZ: 1 macho, 1 hembra, Volcán San Vicente, Finca La Paz [13°36' N- 88°21' O], I-VIII-1959, J. Bechyné col., det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); CUSCATLAN: 1 macho, Hacienda Colima [14°3' N- 89°7'59,8" O], 22-VII-1959 J. Bechyné col., det. Maldonado Capriles 1985 (IRB).

Observaciones.-

Se distingue por poseer el ápice del corion castaño oscuro. Es una especie próxima a *L. longiceps*, se diferencian principalmente por el tipo de setas del cuerpo, en esta especie son más o menos cortas y gruesas, mientras que en *L. longiceps* son más largas y finas; además la región postocular es más alargada. Se designa aquí lectotipo al espécimen ilustrado por Champion 1899, identificado mediante una etiqueta escrita a mano por este autor. Segmentos antenales 3 y 4 ausentes en el lectotipo.

Se cita por primera vez de la fauna de Bolivia, Costa Rica y El Salvador.

Leogorrus litura (Fabricius 1787)

Figs. 13. A, 24- 25, mapa 9

1787 *Reduvius litura* Fabricius, 2: 310. [*n. sp.*]

1794 *Reduvius litura*: Fabricius, 4: 199.

1803 *Reduvius litura*: Fabricius: 272.

1790 *Cimex cayennensis* Gmelin, 1 (4): 2198.

- 1848 *Platymeris myrmecodes* Herrich-Schaeffer, 8: 32.
- 1857 *Reduvius (Platymerus) myrmecodes*: Guérin-Meneville: 410.
- 1868 *Leogorrrus litura*: Stål, 7 (11): 126 [= *P. myrmecodes*]
- 1872 *Leogorrrus litura*: Stål, parte 2, 10 (4): 118. [= *Cimex cayennensis*]
- 1873 *Acanthaspis litura*: Walker, 7: 167.
- 1873 *Reduvius signifer* Walker, 7: 182 [*n. sp.*]
- 1873 *Reduvius partitus* Walker, 7: 183 [*n. sp.*]
- 1886 *Leogorrrus litura*: Uhler: 25.
- 1896 *Leogorrrus partitus* Walker: Lethierry & Severin, 3: 119.
- 1896 *Reduvius signifer* Walker: Lethierry & Severin, 3: 119.
- 1896 *Leogorrrus litura*: Lethierry & Severin, 3: 101.
- 1898 *Leogorrrus litura*: Champion, 2: 199 [= *R. signifer* y *R. partitus*]
- 1902a *Leogorrrus litura*: Distant, (7) 10: 193 [= *R. signifer* y *R. partitus*]
- 1912 *Leogorrrus litura*: Fracker, 19: 229.
- 1945 *Leogorrrus litura*: Wygodzinsky, 4: 150.
- 1949a *Leogorrrus litura*: Wygodzinsky, 1: 55.
- 1959 *Leogorrrus litura*: Wygodzinsky, 17: 309.
- 1972 *Leogorrrus litura*: Maldonado Capriles, 52: 55.
- 1990 *Leogorrrus litura*: Maldonado Capriles: 412.
- 1998a *Leogorrrus litura*: Coscarón: 162.
- 1999 *Leogorrrus litura*: Froeschner, 61: 220.
- 2002 *Leogorrrus litura*: Coscarón: 465.

Redescripción.- (n =10)

Coloración general castaña (fig. 13. A). Longitud total: 12.03- 13.42 (media =13.01). Cabeza con setas cortas, gruesas y abundantes, superficie lisa (fig. 24. A). Longitud 1.90- 2.53 (media =2.10), ancho 1.39- 1.52 (media =1.46), longitud región anteocular 0.33- 0.48 (media =0.41), longitud región postocular 0.63- 0.72 (media =0.66). Región postocular globosa, angostada en un cuello corto, cuello brillante. Surco interocular longitudinal presente, evidente en su mitad posterior, difuso en el medio y ensanchado hacia adelante; surco interocular transversal cóncavo

posteriormente. Jugas con setas erectas; genas con setas finas decumbentes y semierectas; clípeo con escasas setas erectas; búculas con setas decumbentes dirigidas hacia adelante en el borde anterior. Ojos grandes, salientes, que casi llegan a los bordes superior e inferior de la cabeza; ocelos pequeños. Ancho de los ojos 0.33- 0.42 (media =0.36), distancia interocular 0.63- 0.76 (media =0.66). Antenas de color castaño claro, longitud 7.34- 7.98 (media =7.59), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1.82: 1.76: 1.62. Segmento 1 con escasas setas cortas (como el diámetro del segmento o menores), gruesas, semidecumbentes; segmento 2 con setas cortas semidecumbentes; segmentos 3 y 4 con setas cortas semidecumbentes y setas largas erectas dispersas. Rostro castaño, segmento 1 con setas tan largas como el ancho de éste o menores, más abundantes en la región ventral, segmento 2 con setas más largas dorsalmente; segmento 3 con setas de variada longitud (cortas y largas), más abundantes dorsalmente. Longitud 1.52- 1.90 (media =1.72), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1.03: 0.57.

Pronoto castaño, con setas cortas; longitud 2.91- 3.42 (media =3.08), longitud del lóbulo anterior 1.14- 1.26 (media =1.19), longitud del lóbulo posterior 1.32- 1.68 (media =1.54), ancho a la altura del collar 1.44- 1.59 (media =1.54), ancho del lóbulo anterior 2.25- 2.52 (media =2.37), ancho del lóbulo posterior 3.36- 3.84 (media =3.64). Collar con abundantes setas cortas en el margen anterior, procesos laterales de forma trapezoidal, ápice interno redondeado y externo agudo (fig. 24. B). Lóbulo anterior del pronoto de márgenes laterales redondeados sin reborde; con setas cortas, erectas y gruesas; surco medio longitudinal evidente en partes anterior y posterior, con tres surcos longitudinales lisos a los lados, resto con variada cantidad de setas. Lóbulo posterior liso, el surco longitudinal medio no llega al borde posterior, con quillas transversales. Surco interlobular punteado con cuatro quillas (dos a cada lado) y hoyuelo central. Escutelo: tubérculos basales agudos y setosos, proceso posterior angosto y corto, ápice romo y horizontal, o levemente elevado. Propleuras lisas con abundantes setas divididas por surco interlobular; mesopleuras lisas y opacas con setas menos abundantes; metapleuras cuadrangulares, superficie brillante con escasas setas y rugosidades

dorsoventrales profundas. Procesos prosternales poco salientes, provistos de abundantes setas cortas erectas.

Patas castañas, setosas. Coxas con abundantes setas finas cortas y largas entremezcladas en su cara ántero- ventral, más escasas en coxas II y III, coxa I con hilera de setas largas y gruesas en la cara anterior; trocánteres I con abundantes setas, más dispersas en trocánteres II y III. Fémures I con superficie plana y rugosa ventral, que se prolonga en un suave surco liso con una hilera de pequeñas espinas posteriores, y otra hilera anterior en la mitad basal, abundantes setas erectas en la cara ventral y setas más largas entremezcladas. Fémures II: superficie ventral levemente crestada, con hilera irregular de espinas, setas cortas y erectas, abundantes ventralmente; fémures III con abundantes setas dispersas más cortas que el diámetro del artejo. Tibias I y II con cortas setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, acompañadas de setas finas más largas, extremo apical engrosado y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa que ocupa el $\frac{1}{4}$ apical. Tibias III más largas, con mayor cantidad de gruesas setas semidecumbentes en el ápice, setas finas dispersas en el resto del artejo. Tarsos castaños claros, con setas cortas semidecumbentes, más largas en la región ventral.

Los hemiélitros sobrepasan levemente el ápice del abdomen en los machos, más cortos que el abdomen en las hembras. Longitud 8.10- 9.75 (media machos =9.50, media hembras =8.74). Coloración general castaña, excepto en mitad posterior del clavo, el ángulo interno y ápice del corion, y base y nervaduras de la membrana (Fig. 13. A); corion y clavo con setas gruesas y cortas dispersas, margen lateral de la base del corion con abundantes setas cortas y decumbentes. Superficie con pequeños pelos, sólo visibles con MEB (fig. 11. F). Celdas de la membrana subiguales (fig. 24. C).

Abdomen ventralmente aquillado hasta el segundo segmento, con setas semidecumbentes, cortas dispersas, superficie brillante; suturas intersegmentales punteadas, en los machos hasta la tercera (IV/V) y en las hembras hasta la cuarta (V/VI). Superficie dorsal con pequeños pelos sólo visibles con MEB (fig. 11. E). Longitud 6.20- 6.96 (media =6.51), ancho 4.30- 5.06 (media =4.63). Conexivo del

mismo color que el resto del cuerpo, segmentos II-IV con el vértice posterior acuminado, superficie rugosa con setas cortas decumbentes.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal con el extremo posterior agudo (fig. 25. A), proceso mediano espiniforme, largo, hundido en la base (fig. 25. B); parámetros largos y curvos, ápice ancho con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas cortas y gruesas dorsales, y largas y finas externas (figs. 25. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos, con setas cortas y largas en la región distal (fig. 25. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 25. F; estiloides alargados con abundantes setas cortas apicales (fig. 25. G); tergitos IX+X triangulares, setas largas y algunas cortas entremezcladas en los márgenes laterales y posterior (fig. 25. H).

Distribución geográfica: Antillas, Argentina, Belice, Bolivia, Brasil, Colombia, Costa Rica, Cuba, Ecuador, El Salvador, Guatemala, Guayana Francesa, Honduras, México, Panamá, Paraguay, Perú, República Dominicana, Surinam, Trinidad y Venezuela (mapa 9).

Material examinado.-

Otro material examinado:

Argentina.- CHACO: 1 hembra, Resistencia [27°27' S- 58°58'59" O], 10-VI-1939, ex coll. Denier (MLP); 1 hembra, Resistencia, La Liguria, 11-VI-1939, ex coll. Denier (MLP); 1 hembra, 30-XI-1897, S. Venturi col., n° 47206, det. Carpintero (MACN); FORMOSA: 1 hembra, Formosa [26°10'59" S- 58°10'59" O], X-1962, det. Carpintero (CPC); JUJUY: 1 hembra, (MLP); MISIONES: 1 macho, 1 hembra, Loreto [27°18'59" S- 55°31'59" O], X-1951, ex coll. Bosq (MLP); sin abdomen, A.A. Ogloblin col., det. Wygodzinsky (MLP); 1 hembra, Iguazú [25°42'59" S- 54°24'59" O] (MLP); 1 macho, 1 hembra, P.N. Iguazú [25°42'59" S- 54°24'59" O], XII-1979, det. Carpintero, ex coll. Carpintero (MACN); 1 macho, Dept. Concepción, Santa María [27°54'59" S- 55°22'59" O], X-1947, M.J. Viana col., det. Carpintero (MACN); 1 macho, Piñalito [26°54'59" S- 54°7'59,8" O], Viana col. 1962, det. Carpintero (MACN); 1 macho, Dept. Alba Posse [27°33' S- 54°42' O], Viana col., 15-XI-1946, det. Wygodzinsky, det. Carpintero (MACN); 1 macho, San Ignacio, 27°15'59" S- 55°31'59" O, L. Bade col., det. Carpintero (MACN); 3 machos, 3 hembras, Pepirí-miní [27°3'59,7" S-

53°55'59" O], X-1982, det. Carpintero (CPC); 1 macho, 3 hembras, P.N. Iguazú [25°42'59" S- 54°24'59" O], X-1980 (CPC); 1 macho, 2 hembras, Ape-pú, X-1980 (CPC); 1 macho, Dos de Mayo [27°1'59,8" S- 54°39' O], I-1978, det. Carpintero (CPC); 1 hembra, P.N. Iguazú [25°42'59" S- 54°24'59" O], XI-1989 (CPC); SALTA: 1 hembra, Orán [23°7'59,8" S- 64°19'59" O], 5-XI-1955, Denier leg., ex coll. Bosq (MLP); 1 macho, Maroma, río San Andrés [25°9' S- 65°27' O], 18-VI-1933, ex. coll. Denier (MLP); 1 hembra, río de las Cañas, 20-VI-1933, ex coll. Denier (MLP); 1 macho, 1 hembra, P.D., La Maroma [25°9' S- 65°27' O], 10-VI-1933, ex coll. Denier (MLP); 1 macho, Orán [23°7'59,8" S- 64°19'59" O], Daguerre leg., n° 33503, det. Costa Lima (MLP); 1 hembra, Orán, Aguas Blancas [23°7'59,8" S- 64°19'59" O], 15-XI-1959 Vollenweider leg. (MACN); 1 macho, Orán, Aguas Blancas [23°7'59,8" S- 64°19'59" O], XI-1960 Vollenweider leg. (MACN); 1 hembra, Pocitos, IX-1949, Muñiz col., det. Wygodzinsky, ex coll. Carcavallo (RC); SANTIAGO DEL ESTERO: Sin abdomen, Río Salado, Lengas del Chaco, Wagner col., ex coll. Denier (MLP).

Belice.- 1 macho, Cornell Univ. Lot. 546 sub. 1464, det. Wygodzinsky (CUIC); 1 macho, Cornell Univ. Lot. 546 sub. 1464, det. Wygodzinsky (CUIC); 1 macho, 3 hembras, (CAS).

Bolivia.- COCHABAMBA: 1 macho, Chapare, Zischka col., 10-IX-1945 (CPC); 1 macho, Chapare, Zischka col., 28-X-1945, det. Carpintero (CPC); 1 macho, 2 hembras, Pcia. Chapare, Gral. Roman [17°9' S- 64°27'59" O], 400 m, XI-1945, Zischka leg., coll. MEPR (RC); 1 macho, Pcia. Chapare, Gral Roman [17°9' S- 64°27'59" O], 400 m, XII-1945, Zischka leg., coll. Martínez (RC); SANTA CRUZ: 1 macho, 1 hembra, Nueva Moka [17°18'59" S- 63°33' O], II-1964, Apóstol, det. Carpintero (CPC); 2 machos, 1 hembra, Pcia. Ichilo, Buenavista [17°17' S- 63°39'59" O], X-1949, Martínez col. (RC); 2 hembras, Buena Vista, [17°17' S- 63°39'59" O], det. Wygodzinsky (RC); localidad incierta: 1 macho, Steinberg leg., n° 11862 (MLP); 1 macho, n° 11862 (MLP); 1 macho, n° 6654, det. Carpintero (MACN); 1 macho, Espegis, Saracho, 12-bm 17-47, 12258 (USNM).

Brasil.- MATO GROSSO: 1 hembra, Río Paraná, Riacho de Herval, XI-1952, B. Pohl col. (USP); 1 macho, Barra do Tapirapé [10°27' S- 51°24'59" O], 23-XII-1962, B. Malkin col., det. Wygodzinsky (CAS); MINAS GERAIS: 1 macho, 1897, H. Frühstorfer, vend. 6-III-1898, ex. Frühstorfer coll (UK); PARANÁ: 1 hembra, Rolandia [23°18' S- 51°51'59" O], Dirings col. (USP); 1 macho, Foz do Iguassú [25°33' S- 54°34'59" O], 26-IV-1964, C.E. & E.S. Ross, det. Wygodzinsky (CAS); SÃO PAULO: 1 macho, S. Paulo [123°31'59" S- 46°36'59" O], 923, Staudinger & Bang-Haas cols., # 794 (UM); SANTA CATARINA:- 1 hembra, Nova Teutonia [27°3' S- 52°24' O], 14-IV-1948, F. Plaumann col., J.C. Lutz Coll. 1961 (USNM); 2

hembras, Nova Teutonia [27°3' S- 52°24' O], 1932, det. Carpintero (MACN); 1 hembra, Nova Teutonia, 27°19' B- 52°23' L, 29-V-1944, Fritz Plauman col. (RC); localidad incierta: 3 machos 2 hembras, Vitoria, 7-VI-1900, Van Duzee col. (CAS).

Colombia.- MAGDALENA: 1 hembra, Santa Marta Mts., Arroyo Arenas [11°15' N- 74°12' O], 25-VI-1920, F.M. Gaige col., det. Hussey (UM); 1 hembra, Santa Marta Mts., Arroyo Arenas [11°15' N- 74°12' O], alt. 400 ft., under log in forest, 25-VII-1920, F.M. Gaige col., det. Hussey 1922 (UM); 1 macho, Santa Marta Mts., Arroyo Arenas [11°15' N- 74°12' O], alt. 450 ft., 29-VII-1920, F.M. Gaige col., det. Hussey 1922 (UM); 1 macho, Santa Marta Mts., Arroyo Arenas [11°15' N- 74°12' O], alt. 400 ft., 25-VII-1920, F.M. Gaige col., det. Hussey 1922 (UM).

Costa Rica.- PUNTARENAS: 1 macho, Esparta [9°58'59,8" N- 84°39'59" O], 18-II-1943, T. Aiken col. (CAS); localidad incierta: 1 hembra, Underwood, VII-1962, E.P. VanDuzee col. (CAS); sin abdomen, Underwood, VI-1902, E.P. Van Duzee Coll. (CAS).

Ecuador.- ISLA PUNA: 1 macho, Puna Is., 2°49'59,8" S- 80°7'59,8" O, 9-XI-1950, Ross & Michelbacher cols. (CAS); MANABI: 5 hembras, Duret col. 1968 (CPC); NAPO: 1 macho, Coca, alt. 250 m, III-V-1982, G. Onore, tropical rainforest general collecting, 1982-246 (BM); 1 macho, 2 hembras, Coca, alt. 250 m, III-V-1982, G. Onore col., Amazonian rainforest, 1982-246 (BM); SUCUMBIOS: 1 hembra, Limoncocha [0°24' S- 76°36'59" O], 12-VI-1977, W. Steiner col., Ecuador Peace Corps, Smithsonian Institution Aquatic Insect Survey (USNM).

El Salvador.- CUSCATLAN: 1 hembra, Hacienda Colima [14°3' N- 89°7'59,8" O], 22-VII-1959, J. Bechyné col., *L. venator*, det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); LA LIBERTAD: 1 hembra, Hacienda San Diego [14° N- 89°9'59,7" O], 28-IV-1960, J. Bechyné col., *L. venator*, det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); 1 macho, Comasagua [13°37'59" N- 89°22'59" O], 1-VII-1959, J. Bechyné col., *L. venator*, det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); LA PAZ: 2 machos, 1 hembra, Volcán San Vicente, Finca La Paz [13°36' N- 88°51' O], 5/6-VIII-1959, J. Bechyné col., *L. venator*, det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); 5 machos, 4 hembras, Volcán San Vicente, Finca La Paz [13°36' N- 88°51' O], I-VIII-1959, J. Bechyné col., *L. venator*, det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); 1 macho, 1 hembra, Volcán San Vicente, Finca La Paz [13°36' N- 88°51' O], I-VIII-1959, J. Bechyné col., *L. interruptus* det. JMC 1985 (IRB); 1 hembra, Hacienda La Herradura [13°21' N- 88°57' O], 17/18-XI-1959, J. Bechyné col., *L. venator*, det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); LA UNIÓN: 1 macho, Vol. Conchagua [13°15'59" N- 87°49'59" O], 27-29-V-1958, O.L. Cartwright col. (USNM).

Guatemala.- ESCUINTLA: 3 machos, 2 hembras, 1 sin abdomen, Nueva Concepción [14°12' N- 91°18' O], 50', 17-VIII-1963, Cavagnaro & Irwin cols., det. Wygodzinsky (CAS); PETÉN: 1 macho, Tikal [17°12'59" N- 89°37'59" O], 18-V-1956, at light at camp, Hubbell col., # 100 (UM).

Guyana.- DEMERARA-MAHAICA: 1 hembra, Demerara, 6°48' N- 58°9'59,7" O, 24-V-1901, R.J. Crew (UK); 2 hembras, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], R.J. Crew, 25-V-1901, Van Duzee Coll. (CAS); 1 macho, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], R.J. Crew, 4-V-1901 (CAS); 1 hembra, Mahaica, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], 20-VI-1927, Cornell Univ. lot. 760, C.U. lot 801 sub. 152, det. H.G. Barber (CUIC); MAZARUNI- POTARO: 1 macho, Mazaruni- Potaro District, Takutu Mountains [6°15' N- 59°5' O], 7-XII-1983, A.B. Lau col. (USNM).

Haití.- ARTIBONITE: 1 macho, St. Marc [19°6'59,7" N- 72°40'59" O], C. Gazgo leg., 1905, ded. 6-V-1905 (UK);

Honduras.- YORO: 1 hembra, Progreso [14°24' N- 87°48' O], 25-III-1923, T.H. Hubbell col., # 1139, det. Hussey 1924 (UM); 2 hembras, Progreso [14°24' N- 87°48' O], 1923, # 113^a, T.H. Hubbell col., det. Hussey 1924 (UM); 2 machos, 5 hembras, 1 sin abdomen, Progreso [14°24' N- 87°48' O], 25-III-1923, T.H. Hubbell col., # 113^a, det. Hussey 1924 (UM); 2 hembras, Progreso [14°24' N- 87°48' O], 25-III-1923, T.H. Hubbell col., # 105a, det. Hussey 1924 (UM); 1 macho, Progreso [14°24' N- 87°48' O], 24-III-1923, T.H. Hubbell col., # 105a, det. Hussey 1924 (UM).

México.- CHIAPAS: 2 machos, 1 hembra, municipio La Trinitaria, 18 km S of La Trinitaria, small road NW, Hwy [15°57'6,1" N- 92°3' O], alt. 190-194 m, 5-XII-1976, D.E. & J.A. Breedlove cols. (CAS); 2 hembras, 26 km of Ocozoantla [16°45'59" N- 93°21'59" O], alt. 853 m, 14-I-1972, D.E. Breedlove col. (CAS); 1 macho, Oaxaca border, 21 km W Rizo de Oro along ridge SE of Cerro Baul [15°57'59" N- 92°39'19" O], in cloud forest, alt. 1615 m, 6-8-IX-1972, C. Millunex & D.E. Breedlove cols. (CAS); 1 macho, Malpaso [14°58'59" N- 92°13'59" O], 2-IV-1966, F. De Lachica col., at light, det. E. Martín F. (RC); COLIMA: 1 macho, 7 mi NE of Colima, 3-XII-1948, E.S. Ross col. (CAS); ISLAS TRES MARÍAS: 11 machos, 3 hembras, María Madre Is. [21°34'59" N- 106°33' O], Village, 23-V-1925, Kelfer col. (CAS); 1 hembra, María Madre Is., Arroyo Hondo, 17-V-1925, H.H. Kelfer col. (CAS); JALISCO: 1 macho, Vol. Colima [19°30'59" N- 103°37' O], L. Conrad col., det. McAtee & Malloch, ex coll. W.L. McAtee 1942 (USNM); 1 macho, Chamela [19°31'59" N- 105°4'59" O], 21-X-1977, E. Barrera col., det. H. Brailovsky (LACM); MICHOACAN: 1 hembra, Ficus Creek, 1 mi

Pomaro [18°19'59" N- 103°18' O], 11-VIII-1950, J. Peters col. (UM); NAYARIT: 1 macho, 17 mi S of Acaponeta [22°29'47" N- 105°21' O], 26-XI-1948, E.S. Ross col. (CAS); 1 macho, San Blas [22°51'59" N- 105°6' O], 17-21-IX-1953, B. Malkin col. (CAS); 1 hembra, María Madre Is. Arroyo Hondo [21°3'59,7" N- 104°43' O], 17-V-1925, H.H. Kelfer col. (CAS); OAXACA: 2 machos, Bethania [17°55'27" N- 95°46'59" O], tronco, E. Barrera col., 30-III-1976 (CPC); SAN LUIS POTOSÍ: 1 macho, Tamazunchale [21°15'59" N- 98°46'59" O], 20-VIII-1954, at light, F.N. Young col., det. J. Maldonado Capriles 1983 (UM); VERACRUZ: 1 hembra, Catemaco lake, Coyame [18°25'59" N- 95° O], 1/15-VII-1963, under bark, D.R. Whitehead col. (USNM); 1 macho, San Andrés, Tuxtla, 22-VII-1972, H. Brailovsky col. (LACM); 1 hembra, Playa Vicente [17°49'59" N- 95°48'59" O], 30-I-1976, det. H. Brailovsky (LACM); 1 hembra, Playa Vicente [17°49'59" N- 95°48'59" O], 29-I-1976, en tronco, H. Brailovsky col. (LACM); 1 macho, 1 hembra, 13 km WNW of Potrero, 16-XII-1948, E.S. Ross col. (CAS).

Panamá.- CHIRIQUI: 1 hembra, Progreso [8°27' N- 82°49'59" O], 25-IV-1923, F.M. Gaige col., det. Hussey 1952, # 486 (UM); COLÓN: 1 hembra, Almirante [9°33' N- 79°36' O], 9-VI-1936 (CAS); PANAMÁ: 4 machos, Canal Zone, Barro Colorado Is. [9°9'16,92" N- 79°50'52" O], 24-VII-1963, D.Q. Cavagnaro & M.E. Irwin cols., det. Wygodzinsky (CAS); 1 macho, Barro Colorado Is. [9°9'16,92" N- 79°50'52" O], 10/17-V-1964, W.D. & S.S. Duckworth cols. (USNM); 4 machos, Canal Zone, Gatun, Tres Ríos Plantation, III-1930, T.O. Zschokke col. (CAS); 1 hembra, Canal Zone, Gamboa [9°6'59,76" N- 79°42' O], V-1944, Pres. by K.E. Frick col. (CAS); 58 machos, 47 hembras, Gatun Lake, Tres Ríos Plantation, 27-VIII-1931, Zschokke col. (CAS).

Paraguay.- AMAMBAY: 2 hembras, P.N. Cerro Corá, 24-XI-1981, H. Ferreira C. Col. (USNM); CAAGUAZÚ: 1 hembra, Caaguazú [25°27' S- 56°3'42,1" O], XI-1958 (MLP); CONCEPCIÓN: 2 machos, 2 hembras, Horqueta [23°24' S- 56°52'59" O], 3-VII-1933, Al Schulze col., ex coll. Van Duzee (CAS); 1 macho 1 hembra, Concepción [23°24'59" S- 57°16'59" O], Viana col. 1966, det. Carpintero (MACN); CORDILLERA: 1 macho, San Bernardino [25°15'59" S- 57°18'59" O], 14-I-1939, ex coll. Denier, det. Denier, det. Wygodzinsky (MLP); GUAIRA: 2 hembras, Colonia Independencia [25°42'59" S- 56°15' O], I-1987, Foerster col., det. Wygodzinsky (RC); 1 macho, Col. Independencia [25°42'59" S- 56°15' O], XI-1951 (RC); 1 hembra, Col. Independencia [25°42'59" S- 56°15' O], XI, 1951, det. Carcavallo (RC); ITAPUA: 2 machos, 1 hembra, Hohenau [27°4'59,8" S- 55°45' O], XI-1982, det. Carpintero (CPC); SAN PEDRO: 1 hembra, Cororó [23°27'59" S- 56°30'59" O], Viana col. 1979, det. Carpintero (MACN); localidad incierta: 1 macho, n° 6654 (MLP); 1 macho, 1

hembra, Paso Yobay, Schade col., 9-I-1947 (CPC); 3 sin abdomen, San Pedro, Koslovsky col. (MLP).

Perú.- HUÁNUCO: 1 macho, Monson Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 27-X-1954, Schlinger & Ross cols. (CAS); 1 hembra, Monson Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 10-X-1954, Schlinger & Ross cols. (CAS); 3 machos, 1 hembra, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 16-V-1964, C.E. & E.S. Ross cols. (CAS); 1 macho, Yurac, 87 mi E of Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 4-X-1964, Schlinger & Ross cols., det. Wygodzinsky (CAS); JUNÍN: 1 macho, Colonia Perene, Río Perene, 18 mi NE la Merced [10°52'59" S- 75°12'59" O], 3-I-1955, Schlinger & Ross cols. (CAS).

Surinam.- PARA: 1 sin abdomen, Tibiti [5°33' N- 55°57' O], R. Reynolds camp, under bark, fallens logs, 22-I-1972 (USNM); MAROWIJNE: 1 hembra, Boven Cottica R., Moengo [5°36'59,7" N- 54°24' O], 23-V-1927, Cornell Univ. Lot. 801 sub. 152, det. H.G. Barber (CUIC).

Trinidad.- 1 hembra, West Indies, Chipman col., det. E.P. Van Duzee, # 1256 (UK); 1 macho, West Indies, 21-XII-1902, Chipman col., (CAS); 1 macho, West Indies, 21-XII-1902, Chipman col., E. P. VanDuzee Coll. (CAS).

Venezuela.- 1 macho, Carapita, VII-1937, P.J. Anduze col. (CAS); DISTRITO FEDERAL: 1 macho, Caracas [10°30' N- 66°54'59" O], IV-1937 (CAS); GUÁRICO: 1 macho, Hato Masaguaral, 44 km S Calabozo [9°22'59,8" N- 67°42' O], 3-10-V-1985, Menke & Carpenter cols. (USNM); 1 macho, Calabozo [8°56'3,84" N- 67°25'35" O], Duret col., 16-XI-1959 (CPC).

Material sin datos de distribución geográfica:

1 hembra, Bosq (MLP); 1 macho, 3 hembras, PA, I-1978, von Atzingen col. (UNA); 5 machos, 2 hembras (RC).

Observaciones.-

Esta especie, además de ser la más abundante en las colecciones entomológicas, es la que tiene una distribución geográfica más amplia, que va desde México hasta la Argentina, incluyendo islas del mar Caribe. Se distingue principalmente por el patrón de coloración de los hemiélitros, la cabeza corta y los ojos grandes. La coloración general del cuerpo puede diferir desde castaña más o menos clara hasta oscura, este hecho probablemente se relaciona con la edad de los especímenes. La especie más próxima es *L. pallipes*, de la que se diferencia principalmente por el tamaño del cuerpo y el patrón de coloración de los hemiélitros.

Se cita por primera vez de la fauna de Belice, Costa Rica, Ecuador, El Salvador, Paraguay, Perú, Surinam y Trinidad.

Descripción del V estadio ninfal de *Leogorrus litura* (Fabricius).-

Estadio V.-

Fig. 26

Cuerpo piriforme, color castaño claro. Longitud total 7.13- 10.63 (media =8.64). Cabeza romboidal, casi tan ancha como larga, con setas cortas y erectas abundantes. Longitud de la cabeza 1.26- 1.74 (media =1.58), ancho 1.14- 1.38 (media =1.28). Clípeo con setas erectas. Ojos levemente prominentes, de forma arriñonada, ancho de los ojos 1.18- 1.24 (media =0.21), espacio interocular 0.78- 0.84 (media =0.82). Ocelos ausentes. Rostro castaño claro, con setas largas y erectas, longitud total del rostro 1.59- 1.74 (media =1.68), relación de los segmentos ca. 1.00: 1.20: 0.37. Tubérculos antenales grandes. Antenas filiformes, segmentos 1 y 2 más gruesos que 3 y 4. Longitud total de la antena 6.06- 6.27 (media =6.19), relación de los segmentos antenales ca. 1.00: 1.58: 1.47: 1.51. Cuello diferenciado.

Pronoto con collar diferenciado, protuberancias laterales del collar redondeadas, con setas. Pronoto castaño, no dividido en lóbulos, con setas cortas y erectas, surco medio presente. Longitud del pronoto 1.11- 1.32 (media =1.27), ancho máximo 1.59- 2.10 (media =1.89). Mesonoto triangular, convexo, castaño y con setas erectas; metanoto parcialmente oculto bajo las pterotecas. Surco estridulatorio presente, meso y metasternos sin quilla. Pleuras torácicas convexas, más oscuras que el resto del cuerpo, con setas erectas dispersas.

Patas castañas claras excepto los $\frac{3}{4}$ basales de los fémures, que son más oscuros, con abundantes setas cortas y erectas. Tibias I y II con esbozos de las fosetas esponjosas. Tarsos castaños. Las pterotecas llegan hasta el borde anterior del cuarto segmento abdominal, longitud 2.46- 2.94 (media =2.81).

Abdomen ovoidal, castaño claro con setas cortas excepto manchas semicirculares más oscuras en el área central del margen de cada segmento que

lleva mayor cantidad de setas más largas. Longitud 5.10- 6.30 (media =4.59), ancho 3.48- 4.26 (media =4.05). Abertura de las glándulas odoríferas abdominales dorsales en los segmentos IV, V y VI. Espiráculos ventrolaterales.

Material examinado.-

México.- CHIAPAS: 6 especímenes, municipio La Trinitaria, 18 km S of La Trinitaria [15°57'6,1" N- 92°3' O], small road NW México Hwy, 190-914 m, 5-XII-1976, D.E. & J.A. Breedlove (CAS); NAYARIT: 1 espécimen, Tres Marías Is., María Madre Is. Village [21°34'59" N- 106°33' O], 23-V-1925, H.H. Keifer col. (CAS).

Panamá.- PANAMÁ: 3 especímenes, Tres Ríos Plantation, Gatun Lake, T.O. Zschokke col. (CAS).

Observaciones.-

El quinto estadio ninfal todavía no presenta características que lo asemejen al adulto, como sucede, según Lent & Wygodzinsky (1947a: 360, 366), en los estadios IV y V de *Opisthacidius* y *Neivacoris*. Mientras que en estos dos géneros, las ninfas presentan sólo dos aberturas de glándulas odoríferas correspondientes a los segmentos IV y V del abdomen, en las ninfas examinadas de *Leogorrus litura* se observan tres aberturas correspondientes a los segmentos IV, V y VI.

***Leogorrus longiceps* Champion 1899**

Figs. 13. B, 27- 28, mapa 8

1899 *Leogorrus longiceps* Champion, 2: 200 [*n. sp.*]

1912 *Leogorrus longiceps*: Fracker, 10: 229.

1949a *Leogorrus longiceps*: Wygodzinsky, 1: 56.

1990 *Leogorrus longiceps*: Maldonado Capriles, 412.

2002 *Leogorrus longiceps*: Coscarón, 465.

Redescripción.- (n =9)

Coloración general castaña oscura (fig. 13. B); longitud total: 12.50- 14.80 (media =13.60). Cabeza alargada, con setas largas y erectas dispersas; superficie opaca. (fig. 27. A). Longitud 2.10- 2.65 (media =2.45), ancho 1.30- 1.48 (media =1.41), longitud región anteocular 0.75- 0.90 (media =0.79), longitud región postocular 0.85- 0.95 (media =0.90). Surco interocular longitudinal presente en mitad posterior, región anterior ensanchada hacia delante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con largas setas erectas en el borde posterior; genas con abundantes setas largas y decumbentes; clípeo con setas erectas; búculas con abundantes setas decumbentes dirigidas hacia adelante. Ojos medianos, levemente salientes; ocelos pequeños. Ancho de los ojos 0.30- 0.42 (media =0.37), distancia interocular 0.65- 0.73 (media =0.69). Antenas: longitud 7.26- 8.17 (media =7.69), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,75: 1,54: 1,40. Segmento 1 con setas cortas gruesas semidecumbentes; segmento 2 con setas más cortas y finas que aumentan en cantidad hacia el ápice, setas largas erectas dispersas; segmentos 3 y 4 con setas largas erectas dispersas y cortas decumbentes más abundantes. Rostro con setas más cortas que su ancho, en el segmento 1 más abundantes en la región dorso-lateral, y en los segmento 2 y 3 con distribución homogénea. Longitud 2.22- 2.84 (media =2.49), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,28: 0,37.

Pronoto castaño oscuro con abundantes setas largas erectas, superficie lisa y opaca; longitud 2.70- 3.20 (media =2.90), longitud del lóbulo anterior 1.25- 1.50 (media =1.34), longitud del lóbulo posterior 1.50- 1.75 (media =1.58), ancho a la altura del collar 1.60- 1.85 (media =1.66), ancho del lóbulo anterior 2.45- 2.70 (media =2.60), ancho del lóbulo posterior 3.55- 4.15 (media =3.81). Collar con setas largas erectas y setas cortas, finas y abundantes en los extremos laterales, procesos laterales trapezoidales, vértice interno redondeado y externo más agudo (fig. 27. B). Lóbulo anterior del pronoto de bordes laterales redondeados y con reborde, surco medio longitudinal evidente sólo en la parte posterior. Lóbulo posterior del pronoto con el surco longitudinal medio evidente en $\frac{3}{4}$ anteriores, con quillas transversales. Escutelo: tubérculos basales redondeados, proceso posterior corto y levemente elevado, con marcas transversales; ápice comprimido lateralmente y

romo; setas largas dispersas. Propleuras lisas con abundantes setas largas; mesopleuras con setas largas semidecumbentes más abundantes en la región ántero- basal, y erectas menos abundantes en el resto del segmento; metapleuras cuadrangulares, con rugosidades dorso-ventrales y setas largas erectas dispersas. Procesos prosternales poco salientes, provistos de setas gruesas de variada longitud.

Patas de color castaño oscuro, con setas largas y erectas. Fémures I y III engrosados, tercer par de patas más largo. Coxas setosas en su faz ántero- ventral, setas cortas y decumbentes, faz anterior con hilera de setas más gruesas y largas; en los trocánteres presentan la misma distribución pero además con setas más largas y erectas dispersas. Fémures I con superficie ventral plana con pequeñas espinas en mitad basal y con setas cortas muy abundantes y largas dispersas. Fémures II con la superficie ventral levemente crestada con setas erectas abundantes; fémures III con setas largas erectas. Tibias I con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice, con setas largas erectas; foseta esponjosa ocupa el 1/3 apical. Tibias II: la foseta esponjosa ocupa 1/3 apical, con abundantes setas gruesas y cortas semidecumbentes en la faz ventral, que se van haciendo más largas y abundantes hacia el ápice, hasta rodear totalmente a la foseta esponjosa. Tibias III alargadas, con setas largas erectas y más cortas gruesas y abundantes, semidecumbentes en el extremo. Tarsos con setas largas y cortas.

Los hemiélitros sobrepasan el ápice del abdomen en los machos, y en las hembras dejan expuestos los segmentos genitales. Longitud 7.70- 9.13 (media machos =8.61, media hembras =8.23). Coloración general castaño oscura, excepto ½ apical del clavo, ángulo interno del corion, base de la membrana, ápice del corion y región adyacente de la membrana (fig. 13. B); setas cortas dispersa en el corion, margen lateral de la base del corion con setas largas y erectas. Celda externa de la membrana dos veces el ancho de la interna (fig. 27. C).

Abdomen ventralmente aquillado hasta el segmento III inclusive, más conspicuo en los machos, con setas semidecumbentes dispersas, superficie brillante; sutura intersegmental I punteada. Longitud 5.70- 7.30 (media =7.01),

ancho 4.37- 4.90 (media =4.12). Conexivo con abundantes setas cortas decumbentes, segmento II- IV con el vértice posterior acuminado.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal (fig. 28. A), proceso mediano espiniforme, largo (fig. 28. B); parámetros largos y curvos en el ápice, setas cortas y gruesas dorsales, y largas y finas externas (figs. 28. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos con abundantes setas cortas y largas dispersas en la región distal (fig. 28. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 28. F; estiloides alargados con setas cortas apicales (fig. 28. G); tergitos IX+X no totalmente fusionados, setas cortas abundantes y largas entremezcladas (fig. 28. H).

Distribución geográfica.- Belice, Guatemala, Honduras y México (mapa 8).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): hembra, "*L. longiceps* Champion, B.C.A. Rhyng. II, El Reposo [Guatemala, 14°31'59" N- 91°48'59" O], 800 ft. Champion, sp. figured" (BM). **Paralectotipos:** 1 macho, "*L. longiceps* Stål, El Reposo [Guatemala, 14°31'59" N- 91°48'59" O], alt. 800 ft., B.C. A. Rhyng. II." (BM); 1 macho, "*L. longiceps* Champion, B.C.A. Rhyng. II, Volcán de Atitlán [Guatemala, 14°34'59" N- 91°10'59" O], 25-3500 ft, Champion, syntype" (BM).

Otro material examinado.-

Belice.- 1 hembra, Cayo, Chiquibul forest, Las Cuevas, XI-1994, J.H. Martin col. (BM); 1 hembra (CAS).

Guatemala.- PETÉN: 1 macho, Tikal [17°13'30" N- 89°36'47" O], 17-II-1956, I.J. Cantrall col., # 55, *L. venator* Stål, det. J.C. Lutz (UM); 1 macho, Tikal [17°13'30" N- 89°36'47" O], 8-II-1956, I.J. Cantrall col., # 37 (UM).

Honduras.- ATLÁNTIDA: 1 macho, Lancetilla Creek, Tela [15°46'59" N- 87°27' O], 16-III-1923, Hubbell col., det. Hussey 1952 (UM).

México.- CHIAPAS: 1 macho, Palenque, 30-IX-1975, J. Decelle col., *L. interruptus*, det. JMC 1985 (IRB); 1 macho, 3 hembras, Chiapas- Oaxaca border, 21 km W Rizo de Oro [15°57'59" N- 92°39'19" O], along ridge SE of Cerro Baul, alt. 1615m, 6/8-IX-1972, C. Mullinex & D.E.

Breedlove cols., in cloud forest (CAS); 1 macho, 2 mi E of Francisco Madero N and E of Cintalpa [16°43'59" N- 93°43'59" O], alt. 1219 m, 4-X-1974, D.E. & J.A. Breedlove cols. (CAS); 1 macho, 1 hembra, Municipio Motozintla, ridge between Cerro Boquerón and Niquivil [15°21'59" N- 92°13'59" O], 2438- 2743 m, 15-XII-1976, D.E. & J.A. Breedlove cols. (CAS); VERACRUZ: 1 macho, 1 hembra, río Metlac near El Fortín [18°54' N- 97° O], 17-XII-1948, H.B. Leech col. (CAS).

Observaciones.-

Esta especie es muy similar a *L. ochropus*, se distingue principalmente por el mayor tamaño, y la coloración general más oscura.

Se designa aquí lectotipo al espécimen ilustrado por Champion en 1899 identificado por una etiqueta escrita a mano por el autor. Segmentos antenales 3 y 4 ausentes en el lectotipo.

Se cita por primera vez de la fauna de Belice y Honduras.

***Leogorrus minusculus* (Walker 1873)**

Figs. 13. C, 29- 30, mapa 8

1873 *Pirates minusculus* Walker, 7: 108 [*n. sp.*]

1896 *Rasahus minusculus*: Lethierry & Severin, 3: 128.

1902b *Leogorrus minusculus*: Distant, (5) 10: 287 [nueva designación]

1949a *Leogorrus minusculus*: Wygodzinsky, 1: 56.

1953 *Leogorrus insculptus* Hussey, 196 [*n. sp.*]. **NUEVA SINONIMIA**

1990 *Leogorrus insculptus*: Maldonado Capriles: 412.

1990 *Leogorrus minusculus*: Maldonado Capriles: 412.

1999 *Leogorrus insculptus*: Froeschner, 61: 219.

Redescripción.- (n =4)

Coloración general castaña oscura (fig. 13. C). Longitud total: 10.00- 10.50 (media =10.23). Cabeza alargada, con setas cortas, gruesas y erectas dispersas,

superficie opaca (fig. 29. A). Longitud 1.86- 2.25 (media =2.14), ancho 1.24- 1.32 (media =1.27), longitud región anteocular 0.54- 0.60 (media =0.57), longitud región postocular 0.75- 0.78 (media =0.77). Región postocular globosa. Surco interocular longitudinal presente, angosto en la parte posterior y ensanchado hacia adelante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con escasas setas erectas; genas con abundantes setas decumbentes; clípeo con forma de cresta con largas setas erectas dispersas; búculas con escasas setas decumbentes dirigidas hacia adelante. Ojos y ocelos pequeños; ocelos levemente elevados de la superficie. Ancho de los ojos 0.32- 0.34 (media =0.33), distancia interocular 0.56- 0.68 (media =0.60). Antenas: longitud 7.30, relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1.80: 2.00: 2.00. Segmento 1 con setas cortas semierectas dispersas; segmento 2 con setas cortas, finas y decumbentes, y semierectas dispersas; segmento 3 y 4 con setas cortas semidecumbentes y largas erectas dispersas. Rostro de color castaño oscuro, excepto el segmento 3, más claro. Segmento 1 con setas cortas erectas dispersas; segmento 2 con setas largas más abundantes en el extremo; segmento 3 con setas largas y cortas intercaladas, más abundantes dorsalmente. Longitud 1.98- 2.16 (media =2.12), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1.30: 0.39.

Pronoto castaño oscuro; longitud 2.22- 2.45 (media =2.38), longitud del lóbulo anterior 1.08- 1.26 (media =1.19), longitud del lóbulo posterior 1.08- 1.20 (media =1.14), ancho a la altura del collar 1.44- 1.65 (media =1.54), ancho del lóbulo anterior 2.01- 2.25 (media =2.18), ancho del lóbulo posterior 2.64- 3.05 (media =2.89). Collar con escasas setas cortas erectas, procesos laterales de forma rectangular, ápices redondeados (fig. 29. B). Lóbulo anterior del pronoto subcuadrangular y notablemente convexo, márgenes laterales sin reborde, surco longitudinal evidente en la región anterior y posterior (no en la región media) con tres surcos a cada lado del surco longitudinal, toda la superficie irregular con escasas setas cortas erectas. Lóbulo posterior del pronoto con rugosidades irregulares y setas cortas erectas dispersas, surco longitudinal evidente en mitad anterior, con quillas transversales y hoyuelos entre ellas. Surco transversal interlobular irregular. Escutelo: tubérculos basales redondeados y setosos; proceso posterior corto grueso, ápice elevado y redondeado. Propleura lisa, dividida por el

surco interlobular con quillas, setas escasas, superficie brillante; mesopleura con rugosidades dorsoventrales, región dorso-posterior más clara; metapleura cuadrangular con rugosidades dorso-ventrales, y escasas setas largas. Procesos prosternales poco salientes con setas.

Patas de color castaño con setas cortas. Coxas con abundante setosidad corta y larga, ubicada principalmente en las caras anterior e interna, menor cantidad en coxas II y III. Coxa I con hilera de setas gruesas más largas y erectas en la cara anterior. Trocánteres I con abundantes setas largas ventrales. Fémures I con una superficie ventral casi plana, una hilera ventral de muy pequeñas espinas en el margen ventral anterior del artejo, y abundantes setas mayoritariamente cortas, y 2 hileras de setas más largas. Fémures II: superficie ventral con muy pequeñas espinas en la mitad apical, setas cortas dispersas y largas alineadas. Fémures III sin espinas, con setas dispersas más largas que el diámetro del artejo. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice, con abundantes setas gruesas rodeando a la foseta esponjosa, que ocupa el 1/3 apical. Tibias III más largas, con abundantes setas gruesas apicales además de setas largas dispersas en todo el artejo. Tarsos de color castaño claro, con setas cortas dorsales y más largas y abundantes ventrales.

Los hemiélitros, en ambos sexos, no sobrepasan el ápice del abdomen; longitud 5.90- 6.13 (media =6.01). Coloración castaña oscura, excepto el extremo apical del clavo, el ángulo interno del corion, el ápice del corion y la región de la membrana contigua, y región de la membrana (Fig. 13. C); corion y clavo con setas dispersas, margen lateral de la base del corion con escasas setas cortas y erectas. Celdas de la membrana subiguales (fig. 29. C).

Abdomen aquillado ventralmente, con setas largas dispersas homogéneamente; suturas intersegmentales ventrales lisas. Longitud 4.50- 5.00 (media =4.75), ancho 3.30- 3.68 (media =3.57). Conexivo con finas setas cortas y blanquecinas, pegadas a la superficie, segmentos II- IV con el vértice posterior acuminado.

Genitalia masculinos: pigóforo elipsoidal, angostado en la región de inserción en el abdomen y en el extremo posterior (fig. 30. A), proceso mediano espiniforme,

largo (fig. 30. B); parámetros largos y curvos, ápice ancho, con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas largas finas externas (figs. 30. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos, con setas cortas y largas en la región distal (fig. 30. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 30. F; estiloides alargados, con setas cortas apicales (fig. 30. G); tergitos IX+X triangulares, tergito X no totalmente fusionado, setas largas abundantes y cortas entremezcladas (fig. 30. H).

Distribución geográfica.- Colombia, Guayana Francesa y Panamá (mapa 8).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): macho, “type, *Pirates minusculus* Walker, Columbia” (BM). **Holotipo:** (fotografías de *L. insculptus*) hembra, “Panamá, Guánico, Los Santos [7°18' N- 80°25'59" O], 15-IX-1925, F.W. Walker col.” (UM)

Otro material examinado.-

Colombia.- 1 hembra, La Garita, Gerbirge col., 1912 (UK); 1 macho, in wild orchids, intercept Inspect LT D.C., 29-VIII-1985 (USNM); 1 hembra, S.A., VII-1914, Pres. by B. Martín col. (CAS).

Guayana Francesa.- 1 hembra, Cayenna [4°55'59,8" N- 52°19'59" O] (IRB).

Observaciones.-

Esta especie se reconoce principalmente por el tamaño pequeño y el característico patrón de coloración de los hemielitros. La especie más próxima es *L. A n.sp.*, relación establecida principalmente por el tamaño pequeño de los ojos y las dimensiones relativas del pronoto.

Habiendo tenido la oportunidad de analizar el material tipo, se considera a *L. insculptus* Hussey sinónimo junior de *L. minusculus* Walker.

Se cita por primera vez de la fauna de Guayana Francesa.

***Leogorrrus ochropus* (Stål 1855)**

Figs. 13. D, 31- 32, mapa 8

1855 *Acanthaspis ochropus* Stål, 12 (4): 188. [*n. sp.*]

1860 *Reduvius ochropus*: Stål, 2 (7): 71.

1872 *Leogorrrus ochropus*: Stål, parte 2, 10 (4): 119.

1873 *Acanthaspis ochropus*: Walker, 7: 167.

1873 *Reduvius incommodus* Walker, 204 [*n. sp., incertae sedis, patria ignota*] **NUEVA SINONIMIA**

1896 *Leogorrrus ochropus*: Lethierry & Severin, 3: 101.

1896 *Reduvius incommodus*: Lethierry & Severin, 119 [*incerte generis*]

1899 *Leogorrrus incommodus*: Champion, 2: 198 [nueva combinación en nota al pie de página]

1949a *Leogorrrus incommodus*: Wygodzinsky, 1: 55.

1949a *Leogorrrus ochropus*: Wygodzinsky, 1: 56.

1990 *Leogorrrus incommodus*: Maldonado Capriles, 412.

1990 *Leogorrrus ochropus*: Maldonado Capriles, 412.

Redescripción.- (n =7)

Coloración general castaña oscura, con abundantes setas largas dispersas. (fig. 13. D); longitud total: 11.60- 13.88 (media =12.50). Cabeza alargada con setas largas, erectas y dispersas, superficie opaca. (fig. 31. A). Longitud 2.10- 2.28 (media =2.23), ancho 1.28- 1.41 (media =1.32), longitud región anteocular 0.60- 0.75 (media =0.69), longitud región postocular 0.81- 0.90 (media =0.87). Surco interocular longitudinal presente en mitad posterior, región anterior ensanchada hacia adelante; surco interocular posterior recto. Jugas con setas cortas y decumbentes; genas con abundantes setas cortas y largas decumbentes; clípeo glabro; búculas más claras con setas cortas y largas dispersas proyectadas hacia adelante. Ojos y ocelos pequeños, ocelos ubicados a los lados de una protuberancia muy baja. Ancho de los ojos 0.30- 0.42 (media =0.33), distancia interocular 0.60- 0.69 (media =0.66). Antenas: longitud 7.92- 8.22 (media =8.07),

relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,80: 1,34: 1,47. Segmento 1 con setas cortas gruesas decumbentes, segmento 2 con setas semidecumbentes más abundantes, segmento 3 con setas largas erectas dispersas y cortas decumbentes más abundantes. Rostro con setas tan largas con el ancho de éste, erectas y dispersas. Longitud 2.16- 2.58 (media =2.36), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,14: 0,37.

Pronoto castaño oscuro, con largas setas erectas en los bordes, superficie del disco glabra; longitud 2.46- 2.88 (media =2.64), longitud del lóbulo anterior 1.08- 1.32 (media =1.20), longitud del lóbulo posterior 1.38- 1.53 (media =1.46), ancho a la altura del collar 1.50- 1.68 (media =1.56), ancho del lóbulo anterior 2.25- 2.58 (media =2.38), ancho del lóbulo posterior 3.48- 3.84 (media =3.62). Collar con setas cortas erectas, procesos laterales de forma trapezoidal, ápice interno redondeado y externo agudo (fig. 31. B). Lóbulo anterior del pronoto de márgenes laterales redondeados, con reborde; liso, surco longitudinal bien marcado. Lóbulo posterior liso. Propleuras con suaves rugosidades longitudinales, y escasas setas largas dispersas; mesopleuras lisas con setas cortas decumbentes en la región ántero-basal y escasas setas largas; metapleuras sub-pentagonales y glabras, con rugosidades dorso-ventrales. Procesos prosternales poco salientes, provistos de gruesas setas. Escutelo: tubérculos basales altos y redondeados, proceso posterior corto y levemente elevado, glabro, ápice romo.

Patas de color castaño claro, con hileras longitudinales de setas largas y erectas dispersas. Coxas con abundantes setas en su faz ventral, setas de variada longitud; en los trocánteres en menor cantidad. Fémures I y II con abundantes setas cortas erectas en la faz ventral, levemente más abundantes en la base; fémures III con setas largas dispersas. Tibias I y II engrosadas en el ápice y con abundantes setas en el extremo, rodeando a la foseta esponjosa. Tarsos con setas largas.

Los hemiélitros no sobrepasan el ápice del abdomen; longitud 7.20- 8.75 (media =7.68). Coloración general castaño oscura, excepto manchas amarillentas en mitad posterior del clavo y regiones adyacentes del corion y la membrana, ápice del corion y región adyacente de la membrana, y pequeña mancha en la base de la membrana (fig. 13. D); margen lateral de la base del corion con setas largas y

erectas. Celdas de la membrana desiguales, externa 1/3 más ancha que la interna (fig. 31. C).

Abdomen ventralmente aquillado hasta segmento II, con setas largas y erectas dispersas; sutura intersegmental I punteada, resto lisas. Longitud 6.00- 8.13 (media =6.55), ancho 4.15- 4.68 (media =4.32). Conexivo castaño claro, glabro; segmentos II-V con el vértice posterior acuminado.

Genitalia masculinos: pigóforo elipsoidal con un pequeño angostamiento en la región anterior la cual se inserta en el abdomen (fig. 32. A), proceso mediano espiniforme con la región apical levemente engrosada (fig. 32. B); parámeros curvos, región media con una fuerte protuberancia, ápice fuertemente curvado, setas largas y gruesas sobre la protuberancia media, y largas y finas sobre la superficie externa (figs. 32. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos, con setas cortas y largas entremezcladas en la región distal (fig. 32. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 32. F; estiloides alargados, con setas cortas y largas apicales (fig. 32. G); tergitos IX+X con abundantes setas cortas, y setas más largas en el margen posterior (fig. 32. H).

Distribución geográfica.- Brasil (mapa 8).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (aquí designado): hembra, "typus, Brasil, Minas Geraes, *L. ochropus* Stål" (SMNH). **Paralectotipo**: hembra, "paratypus, Brasil, Rio de Janeiro [22°54' S- 43°13'59" O], *L. ochropus* Stål" (SMNH). **Holotipo**: hembra, "*Reduvius incommodus*, 1156, 89, type" (BM).

Otro material examinado.-

Brasil: SANTA CATARINA: 1 hembra, Río Vermelho [27°27' S- 48°21'59" O], Dirings col. (USP); 1 hembra, Nova Teutonia [27°3' S- 52°24' O], 19-IV-1964, 300 m, C.E. & E.S. Ross cols. (CAS); localidad incierta: 1 macho, Santos, 15-22-XII-1904 ded. 24-I- 1905, C. Gagzo leg. (UK).

Observaciones.-

Esta especie es similar a *L. longiceps*, se distingue principalmente por la coloración general más clara y de las patas.

Lectotipo y paratipo de *L. ochropus* (Stål) con los segmentos antenales 3 y 4 ausentes.

El sintipo hembra correspondiente a *L. incommodus* (Walker) concuerda perfectamente con las características diagnósticas de *L. ochropus* por lo que se consideran especies idénticas, y por lo tanto, sus nombres sinónimos.

Leogorrus pallipes Stål 1872

Figs. 14. A, 33- 34, mapa 9

1872 *Leogorrus pallipes* Stål, parte 2, 10 (4): 119 [*n. sp.*]

1873 *Reduvius crassipes* Walker, 7: 186.

1896 *Leogorrus pallipes*: Lethierry & Severin, 3: 101.

1896 *Reduvius crassipes*: Lethierry & Severin, 3: 118.

1902a *Leogorrus pallipes*: Distant, (7) 10: 183, 193. [= *R. crassipes*]

1949a *Leogorrus pallipes*: Wygodzinsky, 1: 56.

1972 *Leogorrus pallipes*: Maldonado Capriles, 52: 55.

1990 *Leogorrus pallipes*: Maldonado Capriles, 412.

Redescripción.- (n =10)

Coloración general castaña, superficie del cuerpo brillante (fig. 14. A); longitud total: 8.00- 11.00 (media =9.87). Cabeza con setas cortas, recurvadas, semierectas, en moderada cantidad (fig. 33. A). Longitud 1.32- 1.90 (media =1.70), ancho 1.05- 1.18 (media =1.12), longitud región antecular 0.36- 0.39 (media =0.37), longitud región postocular 0.57- 0.66 (media =0.62). Surco interocular longitudinal presente, ensanchado hacia adelante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con setas erectas en el borde superior, del mismo tipo que en el resto de la cabeza; genas con setas largas y decumbentes; clípeo con setas cortas decumbentes

y largas semierectas; búcúlas con setas largas en el borde anterior. Ojos grandes, levemente salientes; ocelos medianos. Ancho de los ojos 0.23- 0.32 (media =0.29), distancia interocular 0.50- 0.55 (media =0.51). Antenas: longitud 4.70 (sólo uno de los ejemplares examinados tiene las antenas completas), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,96: 1,78: 1,79. Segmento 1 y 2 con setas cortas, gruesas, decumbentes; segmentos 3 y 4 con setas abundantes decumbentes y setas largas y erectas dispersas. Rostro con setas tan largas con el ancho de éste, en el segmento 1 son semidecumbentes, y en los segmentos 2 y 3 erectas. Longitud 1.47- 1.72 (media =1.64), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 0,83: 0,37.

Protórax castaño con escasas setas cortas decumbentes en el disco, y más abundantes y erectas en los bordes; longitud 1.85- 2.36 (media =2.18), longitud del lóbulo anterior 0.74- 1.08 (media =0.96), longitud del lóbulo posterior 1.02- 1.32 (media =1.18), ancho a la altura del collar 1.20- 2.30 (media =1.38), ancho del lóbulo anterior 1.30- 2.10 (media =1.78), ancho del lóbulo posterior 2.55- 3.05 (media =2.79). Collar con setas finas, cortas y erectas, procesos laterales de forma trapezoidal, ápice interno redondeado y externo con un tubérculo (fig. 33. B). Lóbulo anterior del pronoto levemente más oscuro que el posterior, bordes redondeados, con reborde, superficie lisa y brillante; surco longitudinal bien marcado. Lóbulo posterior con rugosidades suaves. Escutelo: tubérculos basales agudos, proceso posterior corto, ápice agudo. Procesos prosternales poco salientes, provistos de abundantes setas erectas. Propleuras lisas con abundantes setas largas; mesopleuras con setas largas, suturas intersegmentales con pequeños puntos y setas largas; metapleuras trapezoidales con rugosidades dorso-ventrales y setas largas dispersas.

Patas de color castaño claro, con setas largas semidecumbentes, más abundantes en la parte apical y ventral. Coxas y trocánteres con abundantes setas largas, principalmente en su faz ventral; faz anterior de las coxas I con hilera de 4- 5 setas más gruesas que el resto. Fémures I con pequeñas espinas ventrales y abundantes setas cortas y largas dispersas entre ellas; fémures II con abundantes setas erectas en la faz ventral, y setas decumbentes en el resto del artejo; fémures III con setas decumbentes dispersas. Tibias I y II engrosadas en el ápice y con

abundantes setas en el extremo, rodeando a la foseta esponjosa que ocupa el 1/3 apical; región ventral con hilera de setas espiniformes; además las tibias II presentan setas largas decumbentes. Tarsos con setas largas, principalmente en la región ventral.

Los hemiélitros sobrepasan el ápice del abdomen; longitud 5.10- 7.00 (media machos =6.10, media hembras =6.80). Coloración general castaña, excepto dos manchas amarillentas (fig. 14. A); corion y clavo con setas cortas decumbentes, margen lateral de la base del corion con setas largas y decumbentes. Celdas de la membrana subiguales (fig. 33. C).

Abdomen castaño con cortas setas decumbentes dispersas; sin quilla ventral; suturas intersegmentales punteadas; región genital con mayor concentración de setas. Longitud 4.20- 6.20 (media =5.16), ancho 2.52- 3.88 (media =3.46). Conexivo del mismo color que el resto del cuerpo; segmento II con el vértice posterior acuminado, glabro.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal, con la región anterior angostada (fig. 34. A), proceso mediano espiniforme, largo (fig. 34. B); parámetros largos y curvos, ápice curvo con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, con setas largas, gruesas internas y finas externas (figs. 34. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos, con setas cortas y más largas dispersas (fig. 34. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 34. F; estiloides cortos y anchos, con setas cortas apicales (fig. 34. G); tergitos IX+X no totalmente fusionados, setas cortas abundantes y largas entremezcladas, más abundantes en mitad posterior (fig. 34. H).

Distribución geográfica.- Argentina, Brasil, Guyana y Paraguay (mapa 9).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): hembra, "*L. pallipes* Stal, typus. Brasil, Minas Geraes, Drew" (SMNH). **Paralectotipo:** hembra, "paratypus, Brasil, F. Surth" (SMNH).

Otro material examinado.-

Argentina.- CAPITAL FEDERAL: 1 hembra, ciudad [34°36'45" S- 58°28'15" O], 10-II-1913, # 153, ex coll. Bosq (MLP); CHACO: 1 macho, Charata [27°12'59" S- 61°12' O], X-1924, ex coll. Bosq (MLP); 1 macho, Resistencia, La Liguria, 11-VI-1939, ex coll. Denier (MLP); 1 macho, Roque Saenz Peña [26°46'59" S- 60°27' O], 1932, K.J. Hayward col., B.M. 1933- 58 (BM); CORRIENTES: 1 macho, Santo Tomé [28°33' S- 56°3' O], XI-1925 (CPC); FORMOSA: 1 hembra, Formosa, B.D. Casas, X-1962 (CPC); 1 macho, Ea. La Marcela, 35 km E El Colorado, 22-III-2003, en la luz, J. Williams col, 26°17'29" S- 55°8'10" W (MLP); 1 macho, Tucumancito [22°48'59" S- 62°6'59,7" O], 21-XI-1936, # 39, ex coll. Denier (MLP); MISIONES: 1 macho, Cerro Corá [27°30'59" S- 55°36'59" O], VIII-1948, ex coll. Bosq (MLP); SALTA.- 1 hembra, Orán [23°7'59,8" S- 64°19'59" O], n° 33506 (MACN); 1 hembra, Dept. Anta, 50 km Las Lajitas [24°40'59" S- 64°15' O], 23-31-I-1980, Golbach col., det. Carpintero (CPC); SANTIAGO DEL ESTERO: 4 machos, Añatuya [28°27' S- 62°54'59" O], IX-1998 (CPC); 1 macho, 1 hembra, Lengas del Chaco, Río Salado, Wagner col., *Leogorrus* según Pennington, ex coll. Denier (MLP); 1 macho, 1 hembra, Campo del Cielo [27°34'59" S- 62° O], I-1934, ex coll. Bosq (MLP).

Brasil.- AMAZONAS: 1 hembra, Manaus [3°6'47,88" S- 60°1'30,7" O], Roman, mars. (SMNH); RIO GRANDE DO SUL: 1 hembra, Novo Hamburgo [29°40'59" S- 51°7'59,8" O], Muller col., *L. ochropus* Stal, det. J. Maldonado Capriles 1985 (IRB); SANTA CATARINA: 4 machos 1 hembra, Rio Grande do Sul, Nova Teutonia [27°3' S- 52°24' O] (NMNH); 2 hembra, Rio Grande do Sul, Nova Teutonia, [27°3' S- 52°24' O], 32-3 (NMNH); 1 hembra, Río Vermelho [27°27' S- 48°21'59" O], Dirings col., 1960 (USP); ESTADO DO RIO DE JANEIRO: 1 hembra, Rio de Janeiro [22°54' S- 43°13'59" O], Camille van Voixem col., *L. ochropus* Stal, det. J. Maldonado Capriles 1985 (IRB); 1 sin abdomen, Rio [22°54' S- 43°13'59" O], 7-X-1901, P.G.B. (MACN); localidad incierta: 1 macho, Vitoria, ex. Coll. E.P. VanDuzee (CAS); 1 hembra, Hansa col., ex coll. Schouteden, *L. ochropus* Stal, det. J. Maldonado Capriles 1985 (IRB).

Guyana.- UPPER DEMERARA-BERBICE: 1 macho, Moraballi Creek, Essequibo R. [7°1'59,88" N- 58°27' O], VIII-1929, Oxf. Univ. Expedn, B.M. 1929-485 (BM).

Paraguay.- 1 macho, ex coll. Berg (MLP).

Material sin datos de distribución geográfica:

1 hembra, *Euagoras*??, 46 20 (BM)

Observaciones.-

Esta especie es similar a *L. litura*, se distingue por su menor tamaño y por el patrón de coloración de los hemiélitros.

Hemiélitro izquierdo y segmentos antenales 3 y 4 ausentes en el lectotipo.

Se cita por primera vez de la fauna de Argentina, Guyana y Paraguay.

***Leogorrus picturatus* Stål 1872**

Figs. 14. B, 35- 36, mapa 9

1872 *Leogorrus picturatus* Stål, parte 2, 10 (4): 119 [*n. sp.*]

1873 *Pirates megaspilus* Walker, 7: 106 [*n. sp.*]

1873 *Reduvius signatus* Walker, 7: 184 [*n. sp.*]

1896 *Leogorrus picturatus*: Lethierry & Severin, 3: 101.

1896 *Reduvius signatus*: Lethierry & Severin, 3: 119.

1902a *Leogorrus picturatus*: Distant, (7) 10: 183, 193 [= *R. signatus*]

1902b *Leogorrus picturatus*: Distant, (5) 10: 287 [= *P. megaspilus*]

1949a *Leogorrus picturatus*: Wygodzinsky, 1: 56

1986 *Leogorrus picturatus*: Maldonado, 56: 44 [designación de lectotipo]

1990 *Leogorrus picturatus*: Maldonado Capriles, 412.

Redescripción.- (n =10)

Coloración general castaña oscura (fig. 14. B); longitud total: 10.70- 11.88 (media =11.41). Cabeza alargada, con setas gruesas, erectas y dispersas, más largas en la región postocular; dos setas más largas junto al lado dorsal de cada ojo; superficie opaca (fig. 35. A). Longitud 1.86- 2.30 (media =2.05), ancho 1.23- 1.43 (media =1.33), longitud región anteocular 0.33- 0.54 (media =0.43), longitud región postocular 0.75- 0.90 (media =0.81). Surco interocular longitudinal presente en mitad posterior, parte anterior ensanchada hacia adelante; surco interocular posterior cóncavo posteriormente. Jugas con setas largas y erectas dispersas; genas con setas cortas y semidecumbentes, muy dispersas; clípeo con setas largas erectas, dispersas; búculas con setas cortas semidecumbentes en el margen

anterior. Ojos medianos, levemente salientes; ocelos pequeños, ubicados a los lados de un tubérculo bajo. Ancho de los ojos 0.20 -0.35 (media =0.30), distancia interocular 0.60- 0.73 (media =0.68). Antenas: longitud 5.12- 6.36 (media =5.80), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,73: 1,65: 1,07. Segmento 1 con setas del mismo tipo que las de la cabeza, dispersas; segmento 2 con setas más finas, de la misma longitud que las del segmento 1; segmentos 3 y 4 con setas más finas y largas que las anteriores; todas las setas son erectas excepto las del anillo apical del segmento 1. Rostro con setas más cortas que el ancho de éste, más abundantes en la parte ventral; región apical de los segmentos 2 y 3 más claros. Longitud 1.95- 2.20 (media =2.06), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,19: 0,42.

Pronoto castaño oscuro, opaco, con setas cortas y gruesas erectas; longitud 2.30- 2.60 (media =2.41), longitud del lóbulo anterior 1.08- 1.14 (media =1.13), longitud del lóbulo posterior 1.20- 1.38 (media =1.27), ancho a la altura del collar 1.38- 1.55 (media =1.49), ancho del lóbulo anterior 2.04- 2.30 (media =2.21), ancho del lóbulo posterior 3.20- 3.60 (media =3.40). Collar con setas cortas y gruesas, procesos laterales subtrapezoidales, ápice interno redondeado y externo con un tubérculo y con una larga seta erecta (fig. 35. B). Lóbulo anterior del pronoto de márgenes redondeados, sin reborde, con suaves surcos glabros que convergen en forma de abanico en un punto medio del protórax; surco longitudinal ausente. Lóbulo posterior liso, superficie con setas gruesas y erectas; surco medio evidente. Procesos prosternales poco salientes, provistos de gruesas setas. Escutelo: tubérculos basales altos y aguzados, con escasas setas largas; proceso posterior muy corto y horizontal, con arrugas transversales y setas largas, ápice agudo. Propleuras lisas con escasas setas finas; mesopleuras lisas, con setas finas y decumbentes en la región ántero-basal; metapleuras cuadrangulares con líneas dorso-ventrales suaves.

Patas de color castaño oscuro, con setas largas y erectas dispersas. Coxas setosas en su faz ventral; setas finas, cortas y decumbentes, faz anterior con escasas setas gruesas y erectas; trocánteres con la misma distribución, pero además con largas setas erectas dispersas. Fémures I y II con una hilera externa de

pequeñas espinas y abundantes setas cortas y largas dispersas. Tibias I y II engrosadas en el ápice y con abundantes setas en el extremo, rodeando a la foseta esponjosa. Tarsos con setas largas, principalmente en la región ventral.

Los hemiélitros no sobrepasan el ápice del abdomen. Longitud 7.10- 8.00 (media machos =7.32, media hembras =7.50). Coloración general castaña oscura, excepto una amplia mancha amarillenta en la mitad basal (fig. 14. B); corion con setas, principalmente en las nervaduras y en la base, margen lateral de la base del corion con setas cortas y decumbentes. Celdas de la membrana muy desiguales, la externa dos veces y medio el ancho de la interna (fig. 35. C).

Abdomen ventralmente aquillado, con finas setas dispersas; suturas intersegmentales I- IV punteadas. Longitud 5.34- 6.10 (media =5.81), ancho 4.10- 4.85 (media =4.43). Conexivo castaño oscuro y glabro, segmentos II- VI con el vértice posterior acuminado.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal (fig. 36. A), proceso mediano espiniforme, largo (fig. 36. B); parámetros largos, y curvos en los extremos, ápice con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, con setas largas: gruesas internas y finas externas (figs. 36. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos con setas cortas y largas en la región distal (fig. 36. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 36. F; estiloides alargados, con setas cortas apicales (fig. 36. G); tergitos IX+X no totalmente fusionados, setas cortas más abundantes en laterales y región posterior (fig. 36. H).

Distribución geográfica.- Colombia, Nueva Granada (mapa 9).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): hembra, "*L. picturatus* Stål, Colombia, Bogotá [4°36' N- 74°4'59,8" O], Lindig" (SMNH). **Paralectotipos:** 1 hembra, "*L. picturatus* Stål, Colombia, Bogotá [4°36' N- 74°4'59,8" O], Lindig, alotipo" (SMNH); 1 macho, "*L. picturatus* Stål, *signatus* W., *megaspilus* W., Bogotá [4°36' N- 74°4'59,8"

O], Lindig" (SMNH); 1 macho, 3 hembras, "*L. picturatus* Stål, Colombia, Bogotá [4°36' N- 74°4'59,8" O], Lindig" (SMNH).

Otro material examinado.-

Colombia.- 1 macho, ex coll. Camille van Voixem, *L. picturatus*, sintipo (IRB); 1 macho, Bogotá [4°36' N- 74°4'59,8" O] (M.H.), ex coll. Camille van Voixem, lectotipo, *L. picturatus*, det. Maldonado Capriles 1985 (IRB); BOYACÁ: 1 hembra, S.A., Muzo [5°31'59,8" N- 74°6' O], Pres. by Hno. Apolinar- María (CAS).

Observaciones.-

Esta especie se distingue de las demás principalmente por la amplia mancha clara de los hemiélitros; es similar a *L. pallipes* y *L. venator*, pero se distingue por poseer todo el abdomen ventralmente carenado, y por los esternos abdominales globosos.

De acuerdo al art. 74 del Código Internacional de Nomenclatura Zoológica (1999), la designación de lectotipo realizada por Maldonado Capriles (1986) es una designación no válida, ya que los dos ejemplares que estudió no forman parte de la serie tipo. En la descripción original de esta especie (Stål 1872) se explicita que el material está depositado en el Museo de Estocolmo (Suecia) y el material designado como lectotipo por Maldonado Capriles pertenece al Instituto Royal de Bélgica.

***Leogorrus venator* Stål 1862**

Figs. 14. C, 37- 38, mapa 9

1862 *Leogorrus venator* Stål, 23 (10-12): 456. [*n. sp.*]

1872 *Leogorrus venator*: Stål, parte 2, 10 (4): 119.

1873 *Acanthaspis venator*: Walker, 7: 168.

1886 *Leogorrus venator*: Uhler: 25.

1896 *Leogorrus venator*: Lethierry & Severin, 3: 101.

1912 *Leogorrus venator*: Fracker, 19: 229.

1949a *Leogorrus venator*: Wygodzinsky, 1: 56.

1990 *Leogorrus venator*: Maldonado Capriles: 412.

2002 *Leogorrus venator*: Coscarón: 465.

Redescripción.- (n =5)

Coloración general castaña oscura (fig. 14. C); longitud total: 11.70- 12.30 (media =11.92). Cabeza con setas gruesas, largas, erectas y dispersas, ventralmente más abundantes; superficie opaca (fig. 37. A). Longitud 1.75- 2.05 (media =1.90), ancho 1.24- 1.33 (media =1.26), longitud región anteocular 0.42- 0.51 (media =0.45), longitud región postocular 0.63- 0.75 (media =0.71). Surco interocular longitudinal presente en mitad posterior, región anterior ensanchada hacia delante y rugosa; surco interocular posterior cóncavo posteriormente. Jugas con gruesas setas erectas; genas con setas cortas y decumbentes; clipeo con setas largas erectas; búculas con abundantes setas. Ojos medianos, levemente salientes; ocelos medianos. Ancho de los ojos 0.25- 0.35 (media =0.32), distancia interocular 0.58- 0.60 (media =0.60). Antenas: longitud 6.20- 6.80 (media =6.53), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,98: 1,52: 1,91. Segmentos 1 y 2 con setas cortas y gruesas, semidecumbentes; segmentos 3 y 4 con abundantes setas cortas y decumbentes, setas finas y erectas dispersas. Rostro con abundantes setas tan largas con el ancho de éste. Longitud 1.85- 2.05 (media =1.99), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,32: 0,36.

Pronoto castaño oscuro, con escasas setas largas en los márgenes; longitud 2.60- 2.85 (media =2.71), longitud del lóbulo anterior 1.14- 1.25 (media =1.19), longitud del lóbulo posterior 1.35- 1.62 (media =1.50), ancho a la altura del collar 1.45- 1.55 (media =1.50), ancho del lóbulo anterior 2.30- 2.45 (media =2.40), ancho del lóbulo posterior 3.55- 3.90 (media =3.69). Collar con abundantes setas cortas, procesos laterales trapezoidales, vértice interno redondeado y externo con un tubérculo (fig. 37. B). Lóbulo anterior del pronoto de bordes redondeados, con reborde, suaves surcos lisos entre crestas bajas punteadas; surco longitudinal bien marcado, superficie brillante. Lóbulo posterior liso, con marcas de inserción de setas y setas largas en los bordes laterales. Escutelo: tubérculos basales bajos y

redondeados con una seta; proceso posterior corto y horizontal, con dos hoyuelos basales y marcas transversales, glabro, ápice romo. Propleura con abundantes setas largas y decumbentes dirigidas hacia adelante; meso y metapleuras con menor cantidad de setas; metapleura trapezoidal con rugosidades dorsoventrales. Procesos prosternales poco salientes, provistos de finas setas.

Patas de color castaño oscuro, con abundantes setas largas y erectas. Coxas setosas en su faz ventral, setas cortas, finas y decumbentes; trocánteres con la misma distribución, pero con menor cantidad de setas, y con largas setas erectas dispersas. Fémures I y II con la superficie ventral lisa, rodeada por pequeñas espinas cortas y por setas largas abundantes. Fémures III sin espinas y con setas dispersas. Tibias I y II engrosadas en el ápice, y con abundantes setas en el extremo rodeando, a la foseta esponjosa. Tarsos con setas largas y cortas.

Los hemiélitros no sobrepasan el ápice del abdomen en las hembras, en los machos los sobrepasan levemente. Longitud 7.20- 8.50 (media machos =8.00, media hembras =8.04). Coloración general castaño oscura, excepto tres manchas amarillentas (fig. 14. C); corion y clavo con setas largas semierectas, margen lateral de la base del corion con setas cortas y decumbentes. Celdas de la membrana desiguales, la externa de dos veces el ancho de la interna (fig. 37. C).

Abdomen ventralmente aquillado casi hasta el ápice, con largas setas dispersas; suturas intersegmentales I y II punteadas. Longitud 6.00- 6.90 (media =6.56), ancho 4.25- 4.75 (media =4.47). Conexivo del mismo color que el resto del cuerpo, con setas cortas decumbentes; segmentos II- IV con el vértice posterior acuminado, glabro.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal, con setas largas en la región posterior y ventral (fig. 38. A), proceso mediano espiniforme (fig. 38. B); parámetros largos y curvos en el ápice, extremo apical ancho, con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas cortas y gruesas dorsales, largas y finas externas, cortas y finas apicales (figs. 38. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII anchos, con abundantes setas cortas y largas entremezcladas en la región distal (fig. 38. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 38. F; estiloides anchos, con setas cortas apicales (fig.

38. G); tergitos IX+X no totalmente fusionados, setas cortas abundantes y largas entremezcladas (fig. 38. H).

Distribución geográfica.- Costa Rica, Guatemala y México (mapa 9).

Material examinado.-

Material tipo.- Lectotipo (designado aquí): hembra, "*L. venator* Stål, México, Typus" (SMNH). **Paralectotipo:** hembra, "*L. venator* Stål, México, Paratypus" (SMNH).

Otro material examinado.-

México.- CHIAPAS: 1 macho, rainforest 12 km SE of Palenque on road to Ocosingo [17°3'59,7" N- 92°15' O], alt. 457m, 12-X-1972, D.E. Breedlove col. (CAS); 1 hembra, Chiapas- Oaxaca border, 21 km W Rizo de Oro along ridge SE of Cerro Baul [15°57'59" N- 92°28'59" O], alt. 1615m, 6-8-IX-1972, C. Mullinex & D.E. Breedlove cols., in cloud forest (CAS); OAXACA: 1 hembra, 7-VII-1963, A.B. Lau col. (USNM).

Observaciones.-

Esta especie es similar a *L. litura* pero se distingue por los ojos, que son menos prominentes, por la región postocular un poco más larga que los ojos, y la longitud de las setas del pronoto y patas, que son más largas. Se la distingue de *L. pallipes* por su mayor tamaño y la cabeza más alargada.

El material tipo estudiado pertenece a la serie tipo estudiada por Stål; se designa lectotipo según indicación anterior. En la descripción original también se indica que parte del material estudiado de esta especie pertenece a la colección de Signoret, a la cual no se tuvo acceso.

***Leogorrus xanthospilus* (Walker 1873)**

Figs. 14. D, 39- 40, mapa 9

1873 *Reduvius xanthospilus* Walker, 7: 184 [*n. sp.*]

- 1896 *R. xanthospilus*: Lethierry & Severin, 3: 119.
- 1899 *Leogorrus (Reduvius) xanthospilus*: Champion, 2: 200.
- 1902a *Leogorrus xanthospilus*: Distant, (7) 10: 183, 192 [*n. comb.*]
- 1949a *Leogorrus xanthospilus*: Wygodzinsky, 1: 56.
- 1990 *Leogorrus xanthospilus*: Maldonado Capriles: 412.

Redescripción.- (n =7)

Coloración general castaña oscura (fig. 14. D); longitud total: 14.10- 16.00 (media =15.06). Cabeza alargada, con setas gruesas, cortas y erectas; superficie opaca. (fig. 39. A). Longitud 3.40- 3.84 (media =3.46), ancho 1.56- 1.76 (media =1.69), longitud región anteocular 0.66- 0.90 (media =0.81), longitud región postocular 0.96- 1.20 (media =1.07). Surco interocular longitudinal presente en la mitad posterior, parte anterior ensanchada hacia adelante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas: setas largas y erectas dispersas; genas con setas muy cortas y decumbentes, abundantes, demás setas del mismo tipo que en el resto de la cabeza, dispersas; clépeo con setas erectas; búculas con hilera de setas en el borde anterior, proyectadas hacia adelante. Ojos pequeños, levemente salientes, ocelos pequeños. Ancho de los ojos 0.39- 0.48 (media =0.45), distancia interocular 0.72- 0.80 (media =0.78). Antenas: longitud 8.00- 9.30 (media =8.67), relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1,41: 1,46: 1,64. Segmento 1 con escasas setas cortas, gruesas, semierectas; segmento 2 con las mismas setas, pero más abundantes, y mayor cantidad hacia el ápice. Rostro con setas tan largas como el ancho de éste, en el segmento 1 más abundantes en la región ventral, y en los segmentos 2 y 3 dorsalmente, setas cortas y decumbentes esparcidas. Longitud 2.28- 3.00 (media =2.82), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1,23: 0,40.

Pronoto castaño oscuro, con setas cortas y erectas, más abundantes en los márgenes. Longitud 2.88- 3.24 (media =3.13), longitud del lóbulo anterior 1.14- 1.44 (media =1.35), longitud del lóbulo posterior 1.50- 1.80 (media =1.70), ancho a la altura del collar 1.56- 1.84 (media =1.75), ancho del lóbulo anterior 2.34- 2.88 (media =2.65), ancho del lóbulo posterior 3.84- 4.48 (media =4.25). Collar con setas cortas, erectas; procesos laterales trapezoidales, vértice interno redondeado y

externo aguzado (fig. 39. B). Lóbulo anterior del pronoto convexo, márgenes laterales redondeados sin reborde, con setas, surco medio longitudinal bien marcado en la región posterior, tres surcos longitudinales a los lados de éste. Lóbulo posterior con rugosidades transversales, surco longitudinal medio evidente en la región anterior, con quillas transversales más o menos marcadas. Escutelo: tubérculos basales altos y aguzados; proceso posterior corto y levemente elevado, con rugosidades transversales y setas largas, ápice agudo. Propleuras con escasas setas largas dispersas; mesopleuras con setas cortas decumbentes en la región ántero-basal, y escasas setas largas, superficie opaca, resto glabro; metapleuras trapezoidales, superficie con rugosidades dorso-ventrales. Procesos prosternales salientes, provistos de gruesas setas; meso y metasterno aquillados, sutura entre meso y metasternos con un tubérculo central setoso, proyectado hacia atrás.

Patatas de color castaño oscuro, con setas largas y erectas dispersas. Coxas setosas en su faz ántero-ventral, con setas cortas y decumbentes, faz anterior con hilera de setas más gruesas y largas; trocánteres con la misma distribución, pero además con largas setas erectas dispersas de color castaño claro. Fémures I ventralmente con una superficie plana rodeada por dos hileras de espinas cortas y por setas de dos tipos, cortas y largas, dispersas. Fémures II, superficie ventral levemente crestada, con las mismas espinas que los fémures I, pero dispuestas irregularmente; fémures III con escasas setas largas erectas. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice, y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa. Tibias III alargadas, y con mayor concentración de setas apicales. Tarsos con setas largas y cortas.

Los hemiélitros no llegan al ápice del abdomen en las hembras, en los machos lo sobrepasan levemente. Longitud 8.13- 9.30 (media machos =9.00, media hembras =8.94). Coloración general castaño oscura, excepto manchas amarillentas en el ángulo interno del corion, ápice del corion y membrana adyacente, centro de la membrana y ápice de la celda externa (fig. 14. D); corion y clavo glabros, margen lateral de la base del corion con escasas setas cortas y erectas. Celdas de la

membrana desiguales, la interna más de la mitad de ancha que la externa en la base, y abruptamente ensanchada en el extremo apical (fig. 39. C).

Abdomen, ventralmente, con una quilla poco conspicua, con setas semidecumbentes dispersas, superficie brillante; suturas intersegmentales lisas. Longitud 8.00- 9.30 (media =8.67), ancho 4.50- 5.32 (media =5.08). Conexivo del mismo color que el resto del cuerpo, segmentos II- IV con el vértice posterior acuminado, glabro.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal (fig. 40. A), proceso mediano ausente (fig. 40. B); parámetros curvos en el ápice, con setas cortas y gruesas dorsales, y largas y finas externas (figs. 40. C- D).

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII amplios, con setas cortas, dispersas y rugosidades transversales (fig. 40. E); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 40. F; estiloides alargados, con setas cortas apicales (fig. 40. G); tergitos IX+X no totalmente fusionados, setas cortas escasas, con rugosidades transversales (fig. 40. H).

Distribución geográfica.- Brasil, Ecuador y Perú (mapa 9).

Material examinado.-

Material tipo.- Holotipo: hembra, "type, *Reduvius xanthospilus*, 5720, Brasil, Ega" [3°21'59,7" S- 64°42' O] (BM).

Otro material examinado.-

Ecuador.- PASTAZA: 1 macho, 3 hembras, Pastaza, Río Lliquino, 1°28'15" S- 77°26' O, alt. 420 msnm, P. Araujo y C. Ocampo cols., fumigación, bosque de tierra firme primario, 2-IX-1997 (MLP); 2 hembras, Santa Cecilia, 1°28'28" S- 77°36'2" O, alt. 600 msnm, P. Araujo col., fumigación, bosque tierra firme (MLP).

Perú.- 1 hembra, 21 mi W of Pucallpa, 3-X-1954, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols. (CAS).

Observaciones.-

El holotipo es más claro y más pequeño que el resto del material estudiado (probablemente la decoloración se deba a la antigüedad del espécimen), en las

piezas genitales se observan menor cantidad de setas aunque se pueden ver sus sitios de inserción. El holotipo carece de los segmentos antenales 3 y 4.

Especie próxima a *L. formicarius*, por el gran tamaño y por el patrón de coloración de los hemiélitros; se distingue de ella por la forma de la región postocular de la cabeza, la forma del tubérculo lateral del collar, y los *genitalia* femeninos.

Se cita por primera vez de la fauna de Ecuador y Perú.

Leogorrus A n. sp.

Figs. 15. A, 41, mapa 7

Descripción.- (n= 1)

Coloración general castaña oscura (fig. 15. A); longitud total: 10.25. Cabeza alargada, con escasas setas cortas; superficie opaca (fig. 41. A). Longitud 2.15, ancho 1.30, longitud región anteocular 0.60, longitud región postocular 0.81. Región postocular globosa. Surco interocular longitudinal presente, más marcado en la región anterior y posterior que en el medio (se continúa con el surco que separa a las jugas); surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con setas erectas; genas con abundantes setas cortas decumbentes; clípeo con setas erectas; búculas con escasas setas en el borde anterior. Ojos pequeños, poco salientes; ocelos pequeños, ubicados a los lados de un pequeño tubérculo. Ancho de los ojos 0.35, distancia interocular 0.60, distancia interocelar mayor que la distancia entre ojo y ocelo. Antenas castañas, longitud 7.10, relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1.80: 1.88: 1.00. Segmento 1 con escasas setas cortas gruesas, decumbentes; segmento 2 con las mismas setas pero más abundantes, y mayor cantidad hacia el ápice; segmentos 3 y 4 con abundante cantidad setas finas cortas y decumbentes, y setas largas más gruesas dispersas. Rostro con setas tan largas como el ancho de éste, en el segmento 1 más abundantes en la región ventral, y en los segmentos 2 y 3 dorsalmente, setas cortas y decumbentes esparcidas. Longitud 2.60, relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1.04: 0.32.

Pronoto castaño oscuro, con setas; longitud 2.35, longitud del lóbulo anterior 1.25, longitud del lóbulo posterior 1.08, ancho a la altura del collar 1.50, ancho del lóbulo anterior 2.05, ancho del lóbulo posterior 2.70. Collar con escasas setas cortas, procesos laterales trapezoidales, ángulo interno redondeado y externo agudo (fig. 41. B). Lóbulo anterior del pronoto fuertemente convexo, márgenes laterales redondeados, sin reborde, con setas cortas y erectas gruesas; surco medio longitudinal bien marcado en las regiones anterior y posterior, disco con dos surcos longitudinales que convergen en la línea media y uno en el borde posterior, superficie rugosa. Lóbulo posterior con rugosidades, surco longitudinal medio evidente, con quillas transversales. Escutelo: tubérculos basales presentes con setas; proceso posterior corto y grueso, ápice redondeado y elevado. Propleuras lisas; mesopleuras con rugosidades; metapleuras subcuadrangulares, superficie con rugosidades dorsoventrales. Procesos prosternales poco salientes, provistos de abundantes setas gruesas cortas.

Patatas oscuras. Coxas con abundantes setas largas y finas, menor cantidad en las coxas II y III; coxa I con hilera de setas más gruesas y largas en la cara anterior; trocánteres I con abundantes setas, II y III con setas dispersas. Fémures I con la superficie ventral plana, con rugosidades transversales en la base, que se continua en un suave surco con pequeñas espinas en la mitad apical, con abundantes setas finas y cortas en la región ventral. Fémures II: superficie ventral levemente crestada, con pequeñas espinas ventrales, setas más abundantes, ventralmente con setas largas dispersas; fémures III sin espinas, con setas largas dispersas. Tibias I y II con setas gruesas ubicadas a lo largo de una cresta ventral, más abundantes en el extremo apical rodeando a la foseta esponjosa, que ocupa el tercio apical. Tibias III con setas gruesas, más abundantes en el ápice, y setas largas dispersas. Tarsos con setas largas y cortas.

Hemiélitros llegan hasta el tercio anterior del segmento abdominal VI. Longitud 4.60. Coloración general castaño oscura, excepto el extremo apical del clavo y región adyacente del corion y la membrana, extremo apical del corion y región adyacente de la membrana, extremo de celda externa (fig. 15. A), setas cortas en el corion y el clavo; margen lateral de la base del corion con setas cortas y

erectas. Celdas de la membrana subiguales, la interna más angosta que la externa (fig. 41. C).

Abdomen ventralmente carenado, con setas largas y erectas dispersas, superficie brillante; sutura I punteada, y las demás, lisas. Longitud 5.90, ancho 3.75. Conexivo del mismo color que el cuerpo, glabro, vértice posterior de los segmentos II-IV acuminado.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal, región anterior agostada, con escasas setas largas esparcidas, principalmente en la región posterior (fig. 41. D), proceso mediano espiniforme, largo (fig. 41. E); parámetros largos y curvos, ápice agudo con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas cortas y gruesas dorsales, y largas y finas externas (figs. 41. F- G).

Genitalia femeninos: hembra desconocida.

Distribución geográfica.- Costa Rica (mapa 7).

Material examinado.-

Material tipo: Holotipo: macho, Costa Rica, on orchid, 22-VII-1955, at Miami Fla., B.A Stewart col. (USNM).

Observaciones.-

Esta especie se asemeja a *L. minusculus* por la forma y la esculturación del lóbulo anterior del pronoto, y por el patrón de coloración de los hemiélitros; difieren considerablemente en la morfología de los *genitalia* masculinos. Es la única especie conocida de *Leogorrus* que presenta reducción de las alas.

Leogorrus B n. sp.

Figs. 15. B, 42, mapa 7

Descripción.- (n =2)

Coloración general castaña (fig. 15. B); longitud total: 10.50- 10.60 (media =10.55). Cabeza alargada, con setas cortas, erectas y dispersas; superficie brillante (fig. 42. A). Longitud 1.85- 2.00 (media =1.93), ancho 1.20- 1.23 (media =1.21), longitud región anteocular 0.99- 1.05 (media =1.02), longitud región postocular 1.29- 1.35 (media =1.32). Surco interocular longitudinal presente en mitad posterior, parte anterior ensanchada hacia delante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con gruesas setas erectas en el borde superior; genas con setas muy cortas y decumbentes dispersas; clípeo con setas erectas; búculas con hilera de setas decumbentes en el borde anterior y setas semierectas dispersas. Ojos medianos, levemente salientes; ocelos grandes. Ancho de los ojos 0.33, distancia interocular 0.50- 0.55 (media =0.53), distancia interocelar menor que la distancia entre ojo y ocelo. Antenas: longitud 6.90, relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1.88: 1.63: 1.92. Segmento 1 con escasas setas cortas gruesas decumbentes; segmento 2 con las mismas setas, pero más abundantes, y mayor cantidad hacia el ápice; segmento 3 con abundante cantidad setas finas, cortas y decumbentes, y setas largas más gruesas dispersas. Rostro con setas tan largas como el ancho de éste dorsalmente en los segmentos 2 y 3; en la parte ventral setas cortas y decumbentes dispersas. Longitud 2.05- 2.13 (media =2.09), relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1.28: 0.40.

Pronoto castaño oscuro, con setas cortas y gruesas erectas; longitud 2.15- 2.30 (media =2.23), longitud del lóbulo anterior 0.45- 0.48 (media =0.47), longitud del lóbulo posterior 0.66- 0.69 (media =0.68), ancho a la altura del collar 1.18- 1.30 (media =1.24), ancho del lóbulo anterior 2.10- 2.13 (media =2.11), ancho del lóbulo posterior 3.25. Collar con finas setas cortas erectas, procesos laterales trapezoidales, altos, ápices redondeados (fig. 42. B). Lóbulo anterior del pronoto de márgenes laterales redondeados, sin reborde, surco medio longitudinal bien marcado en la región posterior, y tres surcos longitudinales lisos a los lados de éste, resto del disco irregular y con setas. Lóbulo posterior con rugosidades, surco longitudinal medio evidente, con quillas transversales más o menos marcadas. Escutelo con los tubérculos basales redondeados; proceso posterior corto y levemente elevado, con rugosidades transversales y setas cortas; ápice

comprimido lateralmente y agudo. Propleuras lisas, con escasas setas finas y cortas; mesopleuras con setas cortas, finas y decumbentes en la región ántero-basal, resto glabro; metapleuras trapezoidales, superficie con rugosidades dorso-ventrales. Procesos prosternales poco salientes, provistos de gruesas setas.

Patas de color castaño oscuro, con setas largas y erectas dispersas. Coxas con setas cortas y decumbentes en su faz ántero-ventral, faz anterior con hilera de setas más largas y gruesas; trocánteres con la misma distribución de setas. Fémures I con un surco liso ventral rodeado por dos franjas de espinas cortas, y por setas cortas y largas dispersas. Fémures II: superficie ventral levemente crestada, con las mismas espinas que los fémures I, pero dispuestas irregularmente; fémures III sin espinas. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa. Tibias III elongadas, y con mayor concentración de setas apicales. Tarsos con setas largas y cortas.

Los hemiélitros no sobrepasan el abdomen. Longitud 7.00- 7.40 (media =7.20). Coloración general castaña, excepto el ápice del clavo y la región adyacente del corion, el ápice del corion y la región adyacente de la membrana, base y ápice de la membrana (fig. 15. B); setas cortas y muy dispersas en el clavo, corion glabro; margen lateral de la base del corion con escasa setas cortas y erectas. Celdas de la membrana desiguales, la externa 1/3 más ancha que la interna (fig. 42. C).

Abdomen ventralmente aquillado, con finas setas erectas dispersas, superficie brillante; suturas intersegmentales II-IV punteadas. Longitud 5.80- 6.00 (media =5.90), ancho 4.00- 4.08 (media =4.04). Conexivo del mismo color que el resto del cuerpo, con setas decumbentes dispersas, segmentos II-IV con el vértice posterior acuminado.

Genitalia masculinos: pigóforo ovoidal, con la región posterior estrechada, escasas setas largas dispersas (fig. 42. D), proceso mediano espiniforme (fig. 42. E); parámetros largos y curvos, ápice ancho con un proceso dentiforme dorsal más esclerotizado, setas cortas y gruesas dorsales, y largas y finas externas (figs. 42. F-G).

Genitalia femeninos: hembra desconocida.

Material examinado.-

Material tipo.- Holotipo: macho, Cuba, Cayamas, 14-1, E.A. Schwartz col., ex coll. Heidemann, Cornell Univ. Lot. 536 sub. 544 (CUIC). **Paratipo:** macho, Cuba, Cayamas, Baker col. (CAS)

Distribución geográfica.- Cuba (mapa 7).

Observaciones.-

Esta especie es similar a *L. picturatus* se distingue por la presencia de una mancha más clara en el ápice de la membrana.

Leogorrus C n. sp.

Figs. 15. C, 43, mapa 7

Descripción.- (n = 1)

Coloración general castaña oscura. (fig. 15. C); longitud total: 11.87. Cabeza alargada, con setas cortas, erectas y dispersas; superficie opaca (fig. 43. A). Longitud 1.68, ancho 1.26, longitud región anteocular 0.42, longitud región postocular 0.57. Surco interocular longitudinal presente en mitad posterior, región anterior ensanchada hacia delante; surco interocular transversal cóncavo posteriormente. Jugas con gruesas setas erectas en el borde superior; genas con setas muy cortas y decumbentes, abundantes, con setas del mismo tipo del resto de la cabeza dispersas; clépeo con setas erectas; búculas con hilera de setas decumbentes hacia delante en el borde anterior. Ojos medianos, levemente salientes; ocelos medianos. Ancho de los ojos 0.30, distancia interocular 0.63. Antenas: longitud 7.05, relación entre los segmentos antenales ca. 1.00: 1.62: 1.50: 1.75. Región basal del segmento 1 más clara. Segmento 1 con escasas setas cortas, gruesas y decumbentes; segmento 2 con las mismas setas, pero más abundantes, y mayor cantidad hacia el ápice; segmentos 3 y 4 con abundante cantidad setas finas,

cortas y decumbentes, y setas largas más gruesas dispersas. Rostro con setas más cortas que el ancho de éste, en el segmento I más abundantes en la región ventral, y en los segmentos 2 y 3 dorsalmente, setas largas y decumbentes muy abundantes. Longitud 2.01, relación entre los segmentos rostrales ca. 1.00: 1.28: 0.40.

Pronoto castaño oscuro, excepto el borde posterior del lóbulo posterior que es más claro, con setas cortas y erectas. Longitud 2.46, longitud del lóbulo anterior 1.14, longitud del lóbulo posterior 1.38, ancho a la altura del collar 1.44, ancho del lóbulo anterior 2.25, ancho del lóbulo posterior 3.48. Collar con setas cortas y erectas, procesos laterales trapezoidales, con los ápices redondeados (fig. 43. B). Lóbulo anterior del pronoto con márgenes laterales redondeados, sin reborde, surco medio longitudinal bien marcado en la región posterior, y tres surcos longitudinales lisos a sus lados, resto con setas erectas. Lóbulo posterior con rugosidades, surco longitudinal medio evidente, con quillas transversales. Escutelo: tubérculos basales altos y redondeados; proceso posterior quebrado en el holotipo casi desde la base. Propleuras con setas largas, decumbentes, dispersas; mesopleuras con setas cortas, blanquecinas y decumbentes en la región ántero-basal, y escasas setas largas, resto glabro; metapleuras trapezoidales, con rugosidades dorso- ventrales profundas. Procesos prosternales poco salientes, provistos de gruesas setas.

Patas de color castaño oscuro, con setas cortas y erectas dispersas. Coxas setosas en su faz ántero- ventral, setas cortas y decumbentes, faz anterior con hilera de setas más gruesas y largas; trocánteres con setas más abundantes. Fémures I con una superficie plana ventral con rugosidades transversales, que se prolonga en un suave surco liso rodeado por dos hileras de setas largas, mitad basal con pequeñas espinas dispersas y setas cortas. Fémures II: superficie ventral levemente crestada, con las mismas espinas que los fémures I; fémures III sin espinas. Tibias I y II con setas espiniformes ubicadas a lo largo de una cresta ventral, engrosadas en el ápice, y con abundantes setas rodeando a la foseta esponjosa. Región apical de las tibias I de coloración más clara. Tibias III

elongadas y con mayor concentración de setas apicales. Tarsos con setas largas y cortas.

Los hemiélitros sobrepasan levemente el ápice del abdomen; longitud 8.25. Coloración general castaña oscura, excepto el borde basal externo del corion, el ángulo interno y la región apical del corion (excepto el ápice), la base de la membrana y parte de la membrana adyacente al corion (fig. 15. C), setas cortas en el corion y el clavo; margen lateral de la base del corion con setas cortas y decumbentes. Celda interna de la membrana la mitad del ancho de la celda externa (fig. 43. C).

Abdomen ventralmente aquillado, con setas dispersas, superficie brillante; suturas intersegmentales I-III y mitades laterales de la IV, punteadas. Longitud 6.00, ancho 4.20. Conexivo más claro que el resto del abdomen, con setas cortas y decumbentes, segmentos II-IV con el vértice posterior acuminado.

Genitalia masculinos: macho desconocido.

Genitalia femeninos: gonocoxito y gonapófisis VIII más largos que anchos, margen lateral externo irregular, con setas cortas y largas (fig. 43. D); gonocoxito y gonapófisis IX según figura 43. E; estiloides alargados, con setas cortas apicales (fig. 43. F); tergitos IX+X no totalmente fusionados, setas cortas más abundantes, y largas, entremezcladas en los márgenes laterales y posterior (fig. 43. G).

Distribución geográfica.- Ecuador (mapa 7).

Material examinado.-

Material tipo: Holotipo: hembra, Ecuador, Cotopaxi [0°36'59,7" S- 78°33'59" O], 1500 m, X-1982, G. Onore col., tropical rainforest general collecting, Brit. Mus.: 246 (BM).

Observaciones.-

Esta especie es fácilmente reconocible por la coloración más clara del margen posterior del pronoto y del conexivo. Es una especie próxima a *L. picturatus*, de la que se distingue por el patrón de coloración de los hemiélitros.

LA SUBFAMILIA REDUVIINAE EN AMÉRICA.-

La subfamilia Reduviinae está constituida por 141 géneros y más de 1070 especies distribuidas en todas las regiones biogeográficas (Putshkov & Putshkov 1985- 1989, Maldonado Capriles 1990); en América está representada por 15 géneros con 180 especies, de los cuales sólo dos exceden los límites del continente americano: *Peregrinator* Kirkaldy y *Reduvius* Fabricius. Está definida por una combinación de caracteres, y aunque con excepciones, todos sus miembros poseen ocelos, fosetas esponjosas en las patas I y II, tarsos trisegmentados, y los estadios inmaduros presentan tres glándulas odoríferas abdominales dorsales, que en los adultos se atrofian, por lo que sólo quedan las marcas de las aberturas en los márgenes anteriores de los tergos IV, V y VI (Schuh & Slater 1995).

Sus miembros tienen hábitos nocturnos, se los suele capturar durante la noche atraídos por una fuente de luz, aunque también se los puede encontrar bajo la corteza de árboles muertos, troncos caídos, rocas y hojarasca (China & Miller 1959), y en nidos de mamíferos, por ejemplo, ratas del género *Neotoma* (Ryckman 1954; Wood 1954) y en cuevas de mulitas y peludos.

En cuanto a sus hábitos alimentarios son predadores, y en algunos casos se los ha citado predando o asociados a vinchucas (Reduviidae: Triatominae) vectores de la enfermedad de Chagas- Mazza. En el siguiente cuadro se compendian las especies que han sido citadas asociadas o predando triatominos (modificado de Coscarón *et al.* 1999):

Reduviinae	Triatominae	Referencia
<i>Aradomorpha championi</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Parabelminus carioca</i> Lent	Lent & Wygodzinsky 1944 Wygodzinsky 1949b
<i>Opisthacidius lutzi</i> Costa Lima	<i>Triatoma infestans</i> (Klug): adultos y ninfas <i>Triatoma breyeri</i> Del Ponte: adultos y ninfas	Carpintero 1981
<i>Opisthacidius pertinax</i> (Breddin)	Sin especificar Asociado	Pinto 1927 Mazza 1942

	<i>Triatoma sordida</i> (Stål)	Barret 1976
<i>Opisthacidius</i> sp.	Sin especificar	Martínez & Cichero 1972 Ghuri 1973
<i>Pantopsilus longipes</i> (Berg)	<i>Triatoma patagonica</i> Del Ponte: adulto	Carpintero 1981
<i>Reduvius senilis</i> Van Duzee	<i>Triatoma protracta</i> Uhler <i>Triatoma</i> sp.	Ryckman 1954 Ryckman & Ryckman 1967 Wood 1954, 1975 Carcavallo 1970 Barret 1976
<i>Reduvius sonoraensis</i> Usinger	<i>Triatoma</i> sp.	Wood 1954, 1975 Ryckman & Ryckman 1967
<i>Reduvius personatus</i> (Linné)	<i>Triatoma protracta</i>	Wood 1954, 1975 Carcavallo 1970 Barret 1976
<i>Reduvius vanduzeei</i> Wygodzinsky & Usinger	<i>Triatoma</i> sp.	Ryckman & Ryckman 1967
<i>Reduvius</i> sp.	Sin especificar	Ghuri 1973, Ryckman & Ryckman 1967
<i>Zelurus cicheroi</i> Martínez	<i>Triatoma patagonica</i> : ninfas y adultos	Martínez 1974
<i>Zelurus delpontei</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Triatoma infestans</i> : asociados No especificado	De Santis <i>et al.</i> 1981 De Santis <i>et al.</i> 1987
<i>Zelurus femoralis</i> (Stal)	<i>Triatoma infestans</i> : ninfas <i>Triatoma platensis</i> Neiva: ninfas <i>Triatoma rubrovaria</i> (Blanchard): ninfas y asociados <i>T. infestans</i>	Silva 1973 Carpintero 1981 Carpintero 1981 De Santis <i>et al.</i> 1987
<i>Zelurus mazzai</i> (Costa Lima): ninfa	<i>Triatoma infestans</i> : ninfas <i>Triatoma platensis</i> Neiva: ninfas	Carpintero 1981 Carpintero 1981
<i>Zelurus quiquin</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Triatoma infestans</i> : ninfas	De Santis <i>et al.</i> 1981
<i>Zelurus riojanus</i> (Pennington)	<i>Triatoma infestans</i> : ninfas	Lent & Wygodzinsky 1951a
<i>Z. transnominalis</i> Lent & Wygodzinsky: ninfa	<i>Triatoma infestans</i>	Carpintero 1981
<i>Zelurus sororius</i> (Stal)	<i>Triatoma infestans</i>	Carcavallo & Martínez 1968 Barret 1976
<i>Zelurus</i> sp.	<i>Triatoma infestans</i>	Carcavallo 1970

Son pocas las especies sinantrópicas; entre ellas, se pueden citar a *Peregrinator biannulipes* Montrouzier & Signoret, que se alimenta de insectos plaga de productos almacenados como por ejemplo el arroz; y a *Reduvius personatus* Linné, que lo hace de las chinches de cama (Hemiptera, Cimicidae). En general no atacan al hombre y las picaduras ocurren por accidente; la saliva de estos redúvidos es muy tóxica por lo que puede ser extremadamente dolorosa, y su efecto puede durar varios días (Miller 1956). Algunos géneros se “camuflan” adhiriendo a su cuerpo partículas del suelo, restos de las presas y de material vegetal; este curioso hábito también lo realizan en estado inmaduro (Livingstone & Ambrose 1978, 1979, 1986; Ambrose 1983, 1999). Se cree que este hábito cumple con el propósito de proteger a las ninfas de la tendencia al canibalismo que existe entre ellas, y como protección ante posibles predadores (Miller 1956; Livingstone & Ambrose 1986, Brandt & Mahsberg 2002).

Las especies *Corupaia brasiliensis* Lent & Wygodzinsky y *Sinnamarynus rasahusoides* Maldonado Capriles & Bérenger se asemejan, en el aspecto general y sobretodo en la coloración, a dos especies simpátricas de Peiratinae (Reduviidae), *Tydides rufus* (Serville) y *Rasahus sulcicollis* (Serville), respectivamente. Este hecho fue señalado por Lent & Wygodzinsky (1948) como un extraño ejemplo de la Ley de Vavilov de las series homólogas de variación, que también ha sido observado en la subfamilia Harpactorinae entre integrantes de las tribus Harpactorini y Apiomerini (Wygodzinsky 1946). Existen otros casos, como en algunas especies del género *Zelurus*, que son miméticos de Pompílidos (Hymenoptera) del género *Pepsis*; en estos redúvidos la semejanza se ve, además de la forma y colorido del cuerpo, en los movimientos que realizan (Costa Lima 1940).

Análisis filogenético de los géneros americanos de la subfamilia Reduviinae.-

Para el análisis filogenético de los 16 géneros americanos de la subfamilia Reduviinae, se analizaron 45 caracteres de la morfología externa y de los *genitalia* masculinos. Como grupos externos se utilizaron los géneros *Triatoma* Laporte (Triatominae) y *Cryptophysoderes* Wygodzinsky & Maldonado Capriles (único género de Physoderinae neotropical), este último se incluyó para comparar con *Aradomorpha*. Además, para comprobar la monofilia del grupo de géneros de Reduviinae americanos se incluyeron algunos representantes de otras regiones biogeográficas y/o citados en la bibliografía como afines: *Acanthaspis* Amyot & Serville (regiones Oriental y Etiópica), *Platymeris* Laporte (región Etiópica), *Tiarodes* Burmeister (región Oriental), *Nanokerala* Wygodzinsky & Lent (India), y *Hadrokerala* Wygodzinsky & Lent (India).

Como no fue posible ver material de algunos géneros, se relevaron los caracteres de la bibliografía disponible, tal es el caso de: *Corupaia* (Lent & Wygodzinsky 1948); *Sinnamarynus* (Bérenger *et al.* 1996); *Namapa*, *Nanokerala* y *Hadrokerala* (Wygodzinsky & Lent 1980), *Tiarodes* (Cai *et al.* 2001, Tomokuni & Cai 2002), y *Cryptophysoderes* (Wygodzinsky & Maldonado Capriles 1972). Se construyó una matriz básica de datos de 23 taxa por 45 caracteres (Tabla 2). Estados desconocidos de carácter fueron codificados usando un signo de interrogación ('?'), y se consideraron a todos los caracteres desordenados.

Para hallar la hipótesis filogenética más parsimoniosa se realizó una búsqueda heurística (prueba y error), por corte con re-enraizamiento o TBR (*treebisection reconnection*); se utilizó el método de pesos implicados (*implied weighting*) con una constante de concavidad =3. Los parámetros de búsqueda utilizados fueron: se realizaron 100 réplicas por TBR, y por cada una de ellas se guardaron 10 árboles.

Para evaluar cuán soportado está el árbol encontrado por los datos analizados se utilizaron dos métodos: Jackknifing (100 réplicas con un porcentaje de reemplazo del 33%) y Bremer support (se calculó a partir de 23 árboles subóptimos).

Listado de Caracteres

Morfología externa.-

1.- Setas del cuerpo de tipo escamiforme y con los bordes aserrados: (0) presencia; (1) ausencia.

Este tipo de setas se encuentra presente en los géneros *Aradomorpha*, *Cryptophysoderes*, *Nalata* y *Microlestria*.

2.- Forma de la cabeza: (0) subcilíndrica, con los márgenes laterales de la región anteocular paralelos; (1) piriforme, márgenes laterales de la región anteocular convergentes; (2) roboidal, tan larga como ancha o más ancha que larga.

Si bien la relación ancho/largo de la cabeza depende mucho del tamaño de los ojos, y en la mayoría de los géneros la cabeza es típicamente piriforme, en los géneros *Microlestria*, *Nalata*, *Namapa*, *Neivacoris*, *Hadrokerala*, *Nanokerala*, *Sinnamarynus* y *Peregrinator* la cabeza es romboidal independientemente del tamaño de los ojos, y en los géneros *Aradomorpha*, *Tiarodes*, *Cryptophysoderes* y *Triatoma* es subcilíndrica.

3.- Esculturación de la cabeza: (0) con granulaciones; (1) lisa.

En los géneros *Aradomorpha*, *Microlestria*, *Nalata*, *Namapa*, *Patago*, y *Cryptophysoderes* la cabeza presenta pequeñas granulaciones.

4.- Tubérculos espiníferos en la región gular: (0) ausentes; (1) presentes.

Los géneros *Microlestria*, *Nalata* y *Patago* presentan este tipo de tubérculos, son 2 (*Patago*) ó 3 (*Microlestria* y *Nalata*) dispuestos en dos hileras paralelas.

5.- Desarrollo de las jugas: (0) normales; (1) cónicas y prominentes; (2) comprimidas y altas.

Los géneros *Neivacoris*, *Opisthacidi*, *Patago* y *Peregrinator* presentan las jugas cónicas y prominentes; en los géneros *Acanthaspis*, *Leogorrus*, *Pantopsilus*, *Platymeris*, *Reduvius*,

Zeluroides y *Zelurus* son comprimidas y levemente elevadas; mientras que en el resto de los géneros no presentan un desarrollo particular.

6.- Desarrollo de las genas: (0) normales; (1) prominentes y redondeadas, convergen en el clípeo; (2) muy prominentes y lameladas encerrando la base del rostro.

En los géneros *Leogorrus*, *Nalata*, *Namapa*, *Peregrinator* y *Zelurus* las genas son prominentes y redondeadas y convergen en el clípeo; *Aradomorpha* presenta las genas muy prominentes y lameladas que encierran la base del rostro. En el resto de los géneros las genas no presentan un desarrollo particular.

7.- Desarrollo del clípeo: (0) normal; (1) prominente.

La mayoría de los géneros de Reduviinae americanos presentan el clípeo normal, mientras que los géneros *Microlestria*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Pantopsilus*, *Patago* y *Sinnamarynus* tienen el clípeo comprimido y prominente.

8.- Región anteocular- postocular: (0) anteocular más larga que postocular; (1) anteocular más corta que la postocular; (2) de la misma longitud.

En la mayoría de los géneros la región anteocular de la cabeza es más larga que la postocular; ocurre lo contrario en *Corupaia*, *Microlestria*, *Nanokerala*, *Neivacoris*, *Sinnamarynus* y *Zelurus*; mientras que en *Hadrokerala*, *Namapa* y *Patago* ambas regiones tienen aproximadamente la misma longitud.

9.- Inserción de las antenas: (0) lateral por delante de los ojos; (1) dorsal por delante de los ojos.

La inserción dorso- lateral de las antenas parece ser un carácter bastante constante, las antenas sólo se insertan lateralmente en dos géneros, *Aradomorpha* y *Sinnamarynus*, los cuales también difieren en otros aspectos dentro del grupo.

10.- Segmento antenal 4: (0) filiforme; (1) fusiforme.

En todos los Reduvinos los segmentos antenales son filiformes, excepto en el género *Aradomorpha*, en el cual el último segmento es fusiforme; este carácter lo comparte con el género *Cryptophysoderes*.

11.- Ojos, en vista lateral, exceden los bordes dorsal y ventral de la cabeza: (0) presencia; (1) ausencia.

En los géneros *Acanthaspis*, *Aradomorpha*, *Corupaia*, *Nanokerala*, *Opisthacidi*, *Patago*, *Pseudozelurus*, *Reduvius*, *Zeluroides* y *Zelurus* los ojos son grandes de manera que, en vista lateral, sobrepasan los bordes dorsal y ventral de la cabeza; en los géneros, *Hadrokerala*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Nalata*, *Namapa*, *Neivacoris*, *Pantopsilus*, *Peregrinator*, *Platymeris*, *Sinnamarynus* y *Tiarodes*, los ojos nunca exceden los bordes superior e inferior de la cabeza.

12.- Ubicación de los ocelos: (0) sobre un tubérculo; (1) superficie de la cabeza normal.

Los ocelos están ubicados sobre un tubérculo en los géneros *Acanthaspis*, *Corupaia*, *Nalata*, *Neivacoris*, *Opisthacidi*, *Pantopsilus*, *Patago*, *Platymeris*, *Pseudozelurus*, *Reduvius*, *Sinnamarynus*, *Zeluroides* y *Zelurus*.

13.- Distancia entre ojo y ocelo: (0) menor que entre los ocelos; (1) mayor que entre los ocelos; (2) igual que entre los ocelos.

En la mayoría de los géneros estudiados la distancia entre ocelo y ojo es menor que entre los ocelos mismos; ocurre lo contrario en *Acanthaspis*, *Hadrokerala*, *Leogorrus*, *Namapa*, *Nanokerala*, *Pantopsilus* y *Platymeris*; y en los géneros *Corupaia*, *Neivacoris* y *Zelurus* ambas distancias son aproximadamente iguales.

14.- Rostro: (0) recto; (1) curvo.

En todos los Reduviinos estudiados el rostro es curvo excepto en *Aradomorpha*, carácter que comparte con *Cryptophysoderes*.

15.- Longitud del primer segmento rostral: (0) no alcanza el borde anterior de los ojos; (1) sobrepasa el borde anterior de los ojos; (2) llega hasta el borde anterior de los ojos.

En vista lateral, en la mayoría de los géneros el segmento 2 sobrepasa el borde anterior del ojo; en cambio ocurre lo contrario en *Aradomorpha*; y en *Patago* llega justo hasta el margen anterior del ojo.

16.- Relación entre segmentos 1 y 2 del rostro: (0) mayor a 2.00; (1) entre 1,18- 1,80; (2) menor a 1,12.

En la mayoría de los géneros el segmento 2 del rostro es más largo que el 1, lo contrario ocurre en *Microlestria*, *Nalata* y *Tiarodes*; por otro lado son subiguales en *Corupaia*. El género *Aradomorpha* (al igual que *Cryptophysoderes*) presentan el segundo segmento del rostro más de dos veces la longitud del primero.

17.- Región postocular y forma del cuello: (0) en vista dorsal, región postocular abruptamente angostada formando el cuello; (1) en vista dorsal, región postocular angostándose suavemente para formar un cuello.

En los géneros *Aradomorpha*, *Hadrokerala*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Nalata*, *Namapa*, *Nanokerala*, *Sinnamarynus* y *Tiarodes* la cabeza se estrecha abruptamente y forma así el cuello; en cambio en *Acanthaspis*, *Corupaia*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Pantopsilus*, *Patago*, *Peregrinator*, *Platymiris*, *Pseudozelurus*, *Reduvius*, *Zeluroides* y *Zelurus*, la región postocular se angosta suavemente, y su unión al cuello es casi imperceptible.

18.- Pronoto: (0) más largo que ancho; (1) más ancho que largo.

En todos los Reduvinos el pronoto es más largo que ancho excepto en el género *Aradomorpha*.

19.- Relación lóbulo anterior del pronoto/ lóbulo posterior: (0) entre 0,33- 0,51; (1) entre 0,53- 0,88; (2) entre 0,90-1,10.

En la mayoría de los género el lóbulo anterior es más corto que el posterior; en algunos géneros como *Aradomorpha*, *Corupaia*, *Leogorrus*, *Nalata*, *Namapa*, *Microlestria* y *Tiarodes*

ambos lóbulos casi tienen la misma longitud. El único género que posee el lóbulo anterior del pronoto más largo que el posterior es *Sinnamarynus*.

20.- Esculturación del lóbulo anterior del pronoto: (0) tuberculado o espinoso; (1) liso o con rugosidades suaves; (2) granuloso

La mayoría de los géneros presentan el lóbulo anterior del pronoto liso o con rugosidades, los géneros *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Zeluroides* y *Zelurus* presentan tubérculos o espinas con distinto grado de desarrollo, y los géneros *Aradomorpha* y *Patago* presentan gránulos.

21.- Forma de los ángulos humerales: (0) redondeados; (1) agudos o con espinas.

En la mayoría de los géneros los ángulos humerales son redondeados, excepto en *Acanthaspis*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Patago*, *Platymiris*, *Pseudozelurus*, *Zeluroides* y *Zelurus*, en los que pueden ser agudos o con espinas.

22.- Margen posterior del pronoto: (0) convexo o recto, nunca con 1+1 saliencias a los lados del escutelo; (1) con 1+1 saliencias a los lados del escutelo.

Este carácter se encuentra presente en los géneros *Tiarodes* y *Cryptophysoderes*.

23.- Forma del escutelo: (0) disco excavado, con carenas laterales formando una Y; (1) disco no excavado, sin tales carenas o apenas insinuadas.

El escutelo con el disco excavado se encuentra presente en *Acanthaspis*, *Aradomorpha*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Nalata*, *Namapa*, *Peregrinator*, *Pseudozelurus*, *Reduvius* y *Sinnamarynus* y *Tiarodes*; los géneros *Corupaia*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Pantopsilus*, *Patago*, *Zeluroides* y *Zelurus* presentan el disco del escutelo plano sin carenas ni excavaciones.

24.- Esculturación del escutelo: (0) sin tubérculos basales; (1) con 1+1 tubérculos basales.

Estos tubérculos sólo están presentes en los géneros *Leogorrus* (fig. 9. H) y *Platymiris*.

25.- Proceso posterior del escutelo: (0) corto y redondeado; (1) largo y agudo.

El proceso posterior del escutelo puede ser largo y agudo como en *Acanthaspis*, *Corupaia*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Platymeris*, *Pseudozelurus*, *Reduvius*, *Sinnamarynus*, *Zeluroides* y *Zelurus*; en los demás géneros estudiados es corto y con el ápice redondeado.

26.- Metapleura: (0) sin tubérculo en el ápice dorsal anterior; (1) con un tubérculo en el ápice dorsal anterior.

Las metapleuras pueden presentar un tubérculo en el ápice dorsal anterior, este carácter sólo se encuentra presente en los géneros *Corupaia* y *Leogorrus*.

27.- Procesos prosternales: (0) sin tubérculos; (1) tuberculados.

Estos tubérculos se encuentran presentes en los géneros *Microlestria*, *Nalata*, *Patago* y *Peregrinator*.

28.- Esternos torácicos: (0) con carena longitudinal más o menos desarrollada; (1) sin carena.

En todos los géneros estudiados los esternos torácicos forman una carena excepto en el género *Aradomorpha*, caracter que comparte con *Cryptophysoderes*.

29.- Coxas anteriores: (0) de la misma longitud que las medias y posteriores, inermes; (1) más largas que las medias y posteriores, con una espina.

En la mayoría de los géneros los tres pares de coxas tienen la misma longitud y son inermes, pero *Nalata* y *Patago* presentan el primer par dos veces más largo y con espinas en la cara anterior.

30.- Trocanteres anteriores: (0) inermes; (1) con un proceso espiniforme.

Los trocánteres son inermes en todos los géneros de Reduviinae americanos, excepto en *Microlestria*, *Nalata* y *Patago*, que presentan una fuerte espina en la cara anterior.

31.- Fémures I y II: (0) largos, similares a los fémures III; (1) cortos y más robustos que los fémures III.

En la mayoría de los géneros los fémures I y II son cortos y notablemente más robustos que los fémures III, excepto en *Namapa*, *Pantopsilus*, *Patago*, *Pseudozelurus*, *Tiarodes*,

Zeluroides y *Zelurus*, en los cuales los fémures no difieren en el grosor y tienen aproximadamente la misma longitud.

32.- Fémures I: (0) inermes; (1) con espinas en la región ventral.

Los géneros *Aradomorpha*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Nalata*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Pantopsilus*, *Patago*, *Zeluroides* y *Cryptophysoderes* presentan espinas en la región ventral de los fémures I; en el resto de los géneros estudiados los fémures son inermes.

33.- Fémures I: (0) sin tubérculos; (1) con un par de tubérculos ventrales en el ápice.

Se encuentran presentes en *Aradomorpha*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Namapa*. Hasta el momento sólo estaban registrados en el género *Leogorrus*.

34.- Tibias anteriores: (0) rectas; (1) curvadas en el extremo apical.

Las tibias se encuentran curvadas en el extremo apical en los géneros *Nanokerala*, *Microlestria* y *Nalata*. En el resto de los géneros estudiados las tibias son rectas.

35.- Foseta esponjosa de tibias anteriores y medianas: (0) presente; (1) ausente.

Si bien todas las Reduviinae presentan las fosetas esponjosas en las tibias I y II, en los géneros *Aradomorpha*, *Microlestria*, *Nalata* y *Patago* están ausentes.

36.- Tarsos: (0) trisegmentados; (1) bisegmentados

Todos los Reduvinos presentan los tarsos trisegmentados excepto *Aradomorpha*, carácter que comparte con *Cryptophysoderes*.

37.- Posición de las celdas de la membrana: (0) laterales, una interna y otra externa; (1) longitudinales, una anterior (= interna) y otra posterior (= externa).

La mayoría de los géneros presentan las celdas en posición lateral, por lo que se las llama celdas interna y externa; en los géneros *Hadrokerala*, *Namapa* y *Nanokerala*, la celda interna es pequeña y triangular o trapezoidal, por lo que la posición relativa de las ambas celdas cambia, quedando la celda interna en posición anterior, y la externa posterior.

38.- Celda interna de la membrana: (0) subigual a la celda externa; (1) más angosta (o más pequeña) que la celda externa; (2) más ancha que la celda externa.

El ancho de las celdas es similar en cada género; la celda interna es más angosta que la externa en *Acanthaspis*, *Aradomorpha*, *Hadrokerala*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Nalata*, *Namapa*, *Nanokerala*, *Reduvius*, *Peregrinator*, *Platymenis*, *Sinnamarynus* y *Tiarodes*; mientras ocurre lo contrario en *Pantopsilus*, *Patago*, *Pseudozelurus* y *Zelurus*; en cambio en *Corupaia*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Zeluroides* las celdas son subiguales.

39.- Suturas intersegmentales ventrales del abdomen: (0) lisas; (1) punteadas.

Las suturas intersegmentales ventrales del abdomen en general son lisas, pero los géneros *Hadrokerala*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Namapa*, *Nanokerala*, y *Peregrinator* presentan una serie de puntos. Este carácter también se halla presente en el género *Cryptophysoderes*.

40.- Marcas de las aberturas de las glándulas odoríferas abdominales: (0) ausentes; (1) presentes.

Las marcas de las aberturas de las glándulas odoríferas están presentes en todos los Reduvinos estudiados excepto en el género *Namapa*.

Genitalia masculinos.-

41.- Setas del pigóforo: (0) 1 tipo; (1) 2 tipos (macro y microquetas).

Estos dos tipos de setas fueron descritos por Lent & Wygodzinsky (1948) de la siguiente manera: microquetas (setas finas y cortas) y macroquetas (setas gruesas y largas). Pigóforos con los dos tipos de setas se encuentran en *Acanthaspis*, *Corupaia*, *Neivacoris*, *Pseudozelurus*, *Tiarodes*, *Zeluroides* y *Zelurus*; con un solo tipo de setas en *Aradomorpha*, *Leogorrus*, *Microlestria*, *Nalata*, *Opisthacidius*, *Pantopsilus*, *Peregrinator* y *Reduvius*; no se conocen los machos en *Patago*; y no se puede especificar en los géneros *Hadrokerala*, *Namapa*, *Nanokerala* y *Sinnamarynus*.

42.- Proceso mediano del pigóforo: (0) triangular o espiniforme; (1) subrectangular; (2) ausente

En la mayoría el proceso mediano del pigóforo es espiniforme, excepto en el género *Reduvius*, en que tiene forma subrectangular, y en *Acanthaspis* en que está ausente.

43.- Parámeros: (0) curvados en el ápice; (1) no curvados.

La mayoría de los géneros presentan los parámetros curvados en el ápice, excepto los géneros *Nalata* y *Sinnamarynus*.

44.- Parámeros: (0) no ensanchados; (1) fuertemente ensanchados en el ápice.

Los parámetros presentan un ensanchamiento en el ápice en los géneros *Aradomorpha*, *Corupaia*, *Nalata*, *Nanokerala*, *Sinnamarynus*, *Zeluroides*, *Zelurus* y *Cryptophysoderes*.

45.- Proceso dentiforme en el ápice de los parámetros: (0) presente; (1) ausente.

Los parámetros de *Acanthaspis*, *Aradomorpha*, *Nalata*, *Sinnamarynus*, *Cryptophysoderes* no presentan una proceso dentiforme en el ápice.

Resultados del análisis

Como resultado del análisis se obtuvo 1 árbol, de longitud 156, y un ajuste (*fit*) de 28.76. El soporte de los grupos obtenido mediante Bremer relativo y Jackknifing se muestran en las figuras 3. B y C, respectivamente. Al realizar una búsqueda similar pero sin pesado de caracteres, se obtuvieron como resultado 51 árboles con una longitud de 150 y un *fit* aproximado de 28; el árbol de consenso estricto se muestra en la fig. 3. C.

El análisis realizado muestra la naturaleza polifilética del grupo americano de Reduviinae. Una de las divisiones principales forma dos grupos: por un lado los géneros *Aradomorpha* y *Cryptophysoderes*- este último perteneciente a la subfamilia Physoderinae- lo que plantea la posible transferencia de *Aradomorpha* a esta subfamilia; por el otro lado quedan el resto de los reduvinos estudiados.

El género *Sinnamarynus* parece no tener afinidades con el resto de los reduvinos americanos. En cambio el género *Tiarodes* se encuentra relacionado con el clado que incluye a los géneros *Hadrokerala*, *Nanokerala*, *Leogorrus*, *Namapa*,

Peregrinator, *Microlestria*, *Nalata* y *Patago*. Dentro de este grupo hay dos clados principales: uno constituido por *Hadrokerala* y *Nanokerala* (ambos de India), *Leogorrus* y *Namapa* (ambos Neotropicales), y otro por *Peregrinator*, *Microlestria* y *Nalata*.

El clado formado por los dos géneros de la India presentan buen soporte, al igual que el clado constituido por *Microlestria* y *Nalata*. Estos dos últimos presentan varios caracteres en común, como son la presencia de tubérculos espiníferos en la región gular, las tibias anteriores curvadas en el extremo apical, la ausencia de fosetas esponjosas, y la presencia de setas escamiformes con bordes aserrados en el cuerpo.

El grupo formado por los géneros *Corupaia*, *Zelurus*, *Zeluroides*, *Neivacoris* y *Opisthacidius* y *Platymeris*, constituyen un clado cuya sinapomorfía es la forma del escutelo (disco plano sin carenas laterales, o están apenas insinuadas); este carácter también está presente en *Pantopsilus* y *Patago*; en el resto de los reduvinos estudiados el escutelo presenta el disco excavado, y carenas laterales en forma de Y.

El análisis realizado sin pesado de caracteres muestra un resultado similar al anteriormente expuesto, las principales diferencias están en la ubicación de los géneros *Sinnamarynus*, *Patago*, *Microlestria* y *Nalata*. *Sinnamarynus* queda como grupo hermano de los géneros *Acanthaspis*, *Platymeris*, *Pseudozelurus*, *Reduvius*, *Corupaia*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Pantopsilus*, *Patago*, *Zeluroides*, y *Zelurus*; dentro de este último grupo el género *Patago* es el único que no está presente en el árbol resultante de un análisis realizado con pesos implicados. En cuanto a los géneros *Microlestria* y *Nalata*, quedan en un clado aparte del resto de los Reduviinae.

En este análisis sólo se intenta hacer una aproximación de la relaciones filogenéticas de los géneros americanos de Reduviinae. Debido a la gran cantidad de géneros y especies incluidos, la gran diversidad morfológica, y a la definición poco precisa de este grupo, se cree que sería necesario hacer una revisión de toda la subfamilia, y re-evaluar su identidad, para así poder analizar relaciones entre sus integrantes.

Clave para los géneros de Reduviinae americanos.- (modificada de Bérenger *et al.* 1996)

- 1.- Genas lameladas y alargadas, incluyendo la base del rostro, inserción de las antenas lateral.....*Aradomopha* Champion (fig. 44. A)
- 1'.- Genas diferentes, inserción de las antenas dorsal.....2
- 2.- Región gular con tubérculos espiníferos, fosetas esponjosas ausentes.....3
- 2'.- Región gular sin tubérculos espiníferos, fosetas esponjosas presentes.....5
- 3.- Longitud total mayor que 20 mm. Cabeza subcilíndrica y alargada, ojos muy desarrollados y prominentes, patas largas y delgadas, fémures engrosados en la base.....*Patago* Bergroth (fig. 46. A)
- 3'.- Longitud total menor que 10 mm. Cabeza romboidal y ancha, ojos de menor tamaño y poco prominentes, patas cortas y robustas, fémures no engrosados en la base.....4
- 4.- Corion y membrana normalmente desarrollados.....*Nalata* Stål (fig. 44. D)
- 4'.- Corion reducido y membrana extendida hasta la base del hemiélitro.....*Microlestria* Stål (fig. 44. C)
- 5.- Ápice de la faz inferior de los fémures con un par de pequeños tubérculos.....*Leogorrus* Stål (figs. 12, 13, 14, 15)
- 5'.- Sin un par de tubérculos en el ápice inferior de todos los fémures.....6
- 6.- Disco del lóbulo anterior del pronoto inerme.....7
- 6'.- Disco del lóbulo anterior del pronoto con tubérculos o espinas.....13
- 7.- Faz inferior de pro y mesofémures armados con dientes en toda su longitud.....8
- 7'.- Faz inferior de pro y mesofémures inermes en toda su longitud.....9
- 8.- Cabeza alargada, casi dos veces más larga que ancha, ojos pequeños, poco salientes. Longitud total mayor que 15 mm.....*Pantopsilus* Berg (fig. 45. D)
- 8'.- Cabeza transversa tan larga como ancha, ojos grandes y salientes. Longitud total 11 mm.....*Sinnamarynus* Maldonado Capriles & Bérenger (fig. 47. A)
- 9.- Especies pequeñas, 6- 8 mm.....10
- 9'.- Especies de longitud mayor que 10 mm.....11

- 10.- Cuerpo cubierto de largas setas. Vértices posteriores de los segmentos conexivales no salientes.....*Peregrinator* Kirkaldy (fig. 46. B)
- 10'.- Cuerpo desprovisto de largas setas. Vértices posteriores de los segmentos conexivales salientes.....*Namapa* Wygodzinsky & Lent (fig. 45. A)
- 11.- Faz inferior de los profémures con un surco longitudinal y dos hileras de numerosas pequeñas setas. Celdas interna y externa de la membrana de la misma dimensión.....*Corupaia* Lent & Wygodzinsky (fig. 44. B)
- 11'.- Faz inferior de los profémures con setas, sin surco. Celdas interna y externa de la membrana de dimensiones diferentes.....12
- 12.- Celda externa de la membrana más grande que la celda interna, margen posterior del pronoto no convexo.....*Reduvius* Fabricius (fig. 46. D)
- 12'.- Celda externa de la membrana más pequeña que la celda interna, margen posterior del pronoto cóncavo.....*Pseudozelurus* Lent & Wygodzinsky (fig. 46. B)
- 13.- Pronoto con tubérculos.....14
- 13'.- Pronoto sin tubérculos.....15
- 14.- Disco del lóbulo anterior del pronoto con cuatro tubérculos muy desarrollados; fémures anteriores y medios mucho más gruesos que los posteriores.....*Opisthacidi* Berg (fig. 45. C)
- 14'.- Disco del lóbulo anterior del pronoto con un par de tubérculos pequeños, o de cortas espinas; fémures delgados.....*Zeluroides* Lent & Wygodzinsky (fig. 47. B)
- 15.- Jugas cónicas y prominentes, clípeo vertical.....*Neivacoris* Lent & Wygodzinsky (fig. 45. B)
- 15'.- Jugas poco prominentes, clípeo nunca vertical.....*Zelurus* Hahn (fig. 47. C)

GÉNEROS AMERICANOS DE REDUVIINAE (EXCEPTO *LEOGORRUS*)

Aradomorpha Champion 1899

Fig. 44. A

1899 *Aradomorpha* Champion, 2: 196 [Especie tipo: *A. crassipes* Champion 1899, 2: 196. Monotípico]

1949a *Aradomorpha*: Wygodzinsky, 1: 55.

1990 *Aradomorpha*: Maldonado Capriles, 391.

1999 *Aradomorpha*: Froeschner, 61: 219.

Especies incluidas.-

Aradomorpha championi Lent & Wygodzinsky

A. chinai Costa Lima

A. crassipes Champion

Incluye tres especies distribuidas en la Argentina, Bolivia, Brasil, Panamá y Paraguay. Wygodzinsky (1949b) realizó una clave de sus especies. Es el género que presenta características más diferentes con respecto al resto de los géneros americanos de la subfamilia; algunos autores como Wygodzinsky (1948b) y China & Miller (1959) dudan de su ubicación dentro de los Reduvinos y lo relacionan con las subfamilias Physoderinae y Phimophorinae respectivamente, principalmente por características de las antenas, los tarsos y la venación de los hemiélitros.

Diagnosis.- Cuerpo fuertemente deprimido, genas lameladas y elongadas, encerrando la base del rostro, inserción de las antenas lateral por delante de los ojos, rostro levemente curvo, sin fosetas esponjosas, tarsos bisegmentados.

Material examinado.-

Aradomorpha championi: **Brasil.-** RIO DE JANEIRO: 1 macho, paratipo, Río de Janeiro D.F., H. Sta. Tereza, Jansen & Guimarães col., II-1943, en palmeira, det. Lent, Hemiptera n° 556

(IOC); 2 ninfas, Rio de Janeiro D.F., H. Sta. Tereza, Jansen & Guimaraes col., II-1943, en palmeira, det. Lent, Hemiptera n° 560 y 561 (IOC).

Aradomorpha crassipes: **Argentina**.- CHACO: 1 hembra, Resistencia [27°27' S- 58°58'59" O], III-1938, a la luz, de noche, ex coll. Denier, det. Wygodzinsky (MLP); **Paraguay**.- 1 hembra, 1912, W. Schiller col., det. Wygodzinsky (MLP).

***Corupaia* Lent & Wygodzinsky 1948**

Fig. 44. B

1948 *Corupaia* Lent & Wygodzinsky, 8 (1): 45 [Especie tipo: *C. brasiliensis* Lent & Wygodzinsky 1948, 8 (1): 46. Monotípico]

1949a *Corupaia*: Wygodzinsky, 1: 55.

1990 *Corupaia*: Maldonado Capriles, 394.

Especie incluida.-

Corupaia brasiliensis Lent & Wygodzinsky

Este género fue descrito por Lent & Wygodzinsky, y está constituido por una sola especie citada del Brasil (mapa 1). De acuerdo con Lent & Wygodzinsky (1948) se asemeja a *Pantopsilus* Berg; y se diferencian por la forma de la cabeza, la esculturación de las patas anteriores, la longitud de las patas, la presencia de macro y microquetas en el segmento genital, la morfología de los *genitalia* masculinos y la presencia de un tubérculo en el ápice anterior dorsal de la metapleura (carácter que comparte con *Leogorrus* Stål). De acuerdo con estos autores, *C. brasiliensis* se asemeja a *Tydides rufus* (Serville), Peiratinae; mencionan que este no es el primer caso de dos especies de distintas subfamilias que presentan grandes similitudes.

Diagnosis.- Cuerpo liso, sin granulaciones; jugas, genas y clípeo no salientes; ojos y ocelos grandes, lóbulos anterior y posterior del pronoto de la misma longitud; ángulos humerales redondeados; escutelo sin tubérculos basales, fémures

anteriores y medios más gruesos que los posteriores, pequeña espina en la base de la foseta esponjosa de la tibia anterior; metapleura con un tubérculo en el vértice ántero-dorsal; celdas de la membrana de ancho subigual; abdomen aquillado ventralmente; pigóforo con macro y microquetas.

***Microlestria* Stål 1872**

Fig. 44. C

1860 *Nalata* Stål, 2: 79 [en parte]

1872 *Microlestria* Stål, 10 (4): 110, 120 [Especie tipo: *Nalata fuscicollis* Stål 1860, 2: 80]

1949a *Microlestria*: Wygodzinsky, 1: 56.

1990 *Microlestria*: Maldonado Capriles, 415.

1999 *Microlestria*: Froeschner, 61: 220.

Especies incluidas.-

Microlestria fuscicollis (Stål)

M. laevis Champion

M. plebeja (Stål)

Fue descrito por Stål en 1872 y actualmente incluye tres especies. Es un género muy afín con *Nalata* Stål, ambos presentan similitudes en el aspecto general, forma de la cabeza y ausencia de fosetas esponjosas. Se encuentra distribuido en Brasil, Guatemala, Honduras, México y Panamá (mapa 2).

Diagnosis.- Tamaño pequeño, especies no mayores de 7 mm; cabeza romboidal; ojos pequeños; segundo segmento del rostro más corto que el primero; procesos prosternales tuberculados; membrana de los hemiélitros amplia, llegando hasta casi su base, corion angosto; trocánteres anteriores con una espina; fosetas esponjosas ausentes.

Material examinado.-

Microlestria fuscicollis: **Brasil**.- RIO DE JANEIRO: 1 macho, Urca [22°57' S- 43°9'59.7' O], Rio, D. Machado col., IV-1940 (IOC); **Perú**.- HUÁNUCO: 1 macho, Monzon Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 26-X-1954, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols. (CAS); 2 machos, 3 hembras, Monzon Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 10-X-1954, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols. (CAS); 1 macho, 1 hembra, Monzon Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 9-X-1954, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols. (CAS); 1 hembra, Monzon Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 18-IX-1954, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols. (CAS); 1 hembra, 43 mi E Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 18-IX-1954, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols. (CAS).

Microlestria laevis: **Perú**.- HUÁNUCO: 1 macho, E side Carpish Mts., 2800 m, 40 mi SW Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 17-X-1954, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols. (CAS).

Microlestria sp.: **Ecuador**.- PASTAZA: 1 hembra, río Lliquino, 1°28'15" S- 77°26' O, 420 msnm, Araujo & Ocampo cols., fumigación, bosque de tierra firme primario (MLP);

Paraguay.- 2 hembras, San Pedro, Koslowsky col., det. Carpintero (MLP).

Aportes de distribución geográfica: Se cita por primera vez de la fauna de Perú.

Nalata Stål 1860

Fig. 44. D

1860 *Nalata* Stål, 2: 79 [Especie tipo: *Nalata aspera* Stål 1860, 2 (7): 79]

1949a *Nalata*: Wygodzinsky, 1: 56.

1990 *Nalata*: Maldonado Capriles, 416.

1999 *Nalata*: Froeschner, 61: 220.

Especie incluidas.-

Nalata armiventris Breddin

N. nigrescens Champion

N. aspera Stål

N. quadrituberculata Champion

N. fuscipennis Stål

N. rudis Stål

N. irrorata Champion

N. setulosa Stål

Fue descrito por Stål en 1860 y está constituido por 10 especies distribuidas en la Argentina, Brasil, Bolivia, Colombia, Ecuador, Guatemala, Guyana, México, Nicaragua, Panamá, Perú y Venezuela (mapa 2). Champion (1899) presenta una clave para las especies centroamericanas.

Diagnosis.- Cabeza romboidal, región gular con dos hileras de tres procesos espiniformes; segundo segmento del rostro más corto que el primero; procesos prosternales tuberculados; trocánteres y coxas anteriores con una espina; fosetas esponjosas ausentes; 6º segmento abdominal muy extendido, ocupa casi la mitad del abdomen.

Material examinado.-

Nalata armiventris: **Perú.-** HUÁNUCO: 1 macho, Monson Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 11-XII-1954, Schlinger & Ross col., det. Wigodzensky (CAS); 1 hembra, Monson Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 21-X-1954, Schlinger & Ross col., det. Wigodzensky (CAS); 1 macho, Monson Valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 21-X-1954 (CAS). Sin datos de distribución: 1 macho, 925, Cornell Univ., lot. 520 sub. 925 (CUIC).

Nalata setulosa: **Argentina.-** MISIONES: 1 macho, Puerto Benítez (CAS); **Brasil:** RIO DE JANEIRO: 1 macho, Rio de Janeiro, Conceição de Macabu [22°3'59.7" S- 41°51'59" O], IX-1978, M. Alvarenga col. (CNC); **Ecuador.-** EL ORO: 1 macho, 1 hembra, 15 mi S Santa Rosa [3°27' S- 79°57'59" O], 23-I-1955 (CAS); ORELLANA: 1 hembra, carretera Maxus, Río Yasuní, 200 msnm, 0°54' S- 76°13' O, 13-XII-2001, Araujo, Ortega & Granda cols., fumigación, hábitat Igapó (bosque siempreverde de tierras bajas, inundable por aguas negras, ríos que nacen en Amazonia) (MLP); **Panamá.-** 1 macho, La Joya, R.P. 19-VIII-1931 (CAS); PANAMÁ: 1 macho, Gatun Lake, C.Z., Tres Ríos Plantation, III-1930 (CAS); 1 macho, Gatun Lake, C.Z., Tres Ríos Plantation, 16-VIII-1931, K.E. Frick col. 250-7 (CAS); **Perú.-** HUÁNUCO: 2 hembras, Monson valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 10-XI-1954 (CAS); 2 hembras, Monson valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 27-X-1954 (CAS); 1 macho 2 hembras, Monson valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 11-XII-1954

(CAS); 1 macho 1 hembra, Monson valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 26-X-1954, Schlinger & Ross cols. (CAS); 1 macho, Monson valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 21-XI-1954, Schlinger & Ross cols. (CAS); 1 macho, Monson valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 3-XI-1954, Schlinger & Ross cols. (CAS); 1 hembra, Monson valley, Tingo María [9°18' S- 75°58'59" O], 19-XI-1954, Schlinger & Ross cols. (CAS); 1 hembra, 43 mi E Tingo María, 1200 m [9°18' S- 75°58'59" O], 19-XI-1954, Schlinger & Ross cols. (CAS); JUNÍN: 1 hembra, Colonia Perene, Río Perene, 18 mi NE La Merced [11°3' S- 75°18'59" O], 3-I-1955, Schlinger & Ross cols. (CAS); **Venezuela.- CARABOBO:** 1 macho, San Esteban [10°25'57" N- 68°0'27.7" O], XII-1939, P.J. Anduzee col. (CAS).

Nalata championi: **Ecuador.-** NAPO: 1 macho, Pastaza leta, Puyo [1°27'59.7" S- 77°58'59" O], n° 3, XII- 1956, det. H. Lent (IOC).

Nalata sp.: **Argentina.-** MISIONES: 1 macho, Loreto [27°18'59" S- 55°31'59" O], IV-1931, Bosq col., *N. spinicollis* det. Carpintero (MLP); Localidad incierta: 1 hembra, Chirca, 7-IV-1931, *Acholla Stål*, det. P. Denier, *Nalata* det. Carpintero (MLP).

Aportes de distribución geográfica: Se cita por primera vez de la Argentina, Ecuador, Perú y Venezuela, y se citan nuevas localidades de Panamá.

Namapa Wygodzinsky & Lent 1980

Fig. 45. A

1980 *Namapa Wygodzinsky & Lent*, 40 (4): 733 [Especie tipo: *Namapa caroli* Wygodzinsky & Lent 1980, 40 (4): 735. Monotípico]

1990 *Namapa*: Maldonado Capriles, 417.

1999 *Namapa*: Froeschner, 61: 221.

Especie incluida.-

Namapa caroli Wygodzinsky & Lent

Fue descrito por Wygodzinsky & Lent, y está constituido por una sola especie procedente de Panamá (mapa 1). Estos autores señalan que parece no

haber ningún género afín en el Hemisferio Occidental; y que posiblemente esté relacionado con dos géneros de India “superficialmente” similares. Es el único género que no presenta las cicatrices de las glándulas odoríferas en el dorso del abdomen.

Diagnosis.- Región postocular de la cabeza granulosa; primer segmento del rostro recto, segundo curvo, ambos segmentos subiguales; hemiélitros mucho más largos que el abdomen, celda interna triangular, en posición anterior a la celda externa; marcas de las glándulas odoríferas abdominales dorsales ausentes.

Neivacoris Lent & Wygodzinsky 1947

Fig. 45. B

1947a *Neivacoris* Lent & Wygodzinsky, 7 (3): 361 [Especie tipo: *Spiniger steini* Stål 1859, 20: 403]

1949a *Neivacoris*: Wygodzinsky, 1: 57.

1990 *Neivacoris*: Maldonado Capriles, 417.

Especies incluidas.-

Neivacoris microcephalus Lent & Wygodzinsky

N. neivai (Costa Lima)

N. steini (Stål)

Fue descrito por Lent & Wygodzinsky, y está constituido por 3 especies distribuidas en la Argentina, Bolivia, Brasil y Paraguay (mapa 3). Presenta una gran diversidad intraespecífica, referida especialmente al patrón de coloración del pronoto, las patas y los hemiélitros. Se lo suele encontrar asociado a termitas del género *Cornitermes* (Lent & Wygodzinsky 1947a).

Diagnosis.- Cuerpo liso sin granulaciones; cabeza corta, región anteocular del mismo largo que la postocular; clipeo vertical, jugas cónicas muy salientes; lóbulo anterior del pronoto con 1+1 tubérculos; ángulos humerales salientes prolongados en un proceso espiniforme corto; celdas de la membrana subiguales, abdomen aquillado ventralmente; pigóforo con macro y microquetas.

Material examinado.-

Neivacoris steini: **Argentina.-** CORRIENTES: 2 hembras, 1 sin abdomen, Santo Tomé [28°33' S- 56°3' O], I-1928, det. Ronderos (MLP); **Brasil.-** SANTA CATARINA: 2 machos, 3 hembras, Victoria, 10-IV-1900 (CAS); 1 macho, 1 hembra, Victoria, 10-800, ex coll. E.P. VanDuzee (CAS); **Paraguay.-** 1 hembra, ex coll. Berg, det. Ronderos (MLP).

Aportes de distribución geográfica: Se citan nuevas localidades de Brasil.

***Opisthacidius* Berg 1879**

Fig. 45. C

1879 *Opisthacidius* Berg, 7 (6): 273 [Subgénero de *Spiniger*, especie tipo: *Platymenis rubropicta* Herrich-Schaeffer 1848, 8: 31]

1947a *Opisthacidius*: Lent & Wygodzinsky, 7 (3): 343, 351 [elevado a género]

1949a *Opisthacidius*: Wygodzinsky, 1: 57.

1990 *Opisthacidius*: Maldonado Capriles, 420.

1999 *Opisthacidius*: Froeschner, 61: 221.

Especies incluidas.-

Opisthacidius chinai Lent & Wygodzinsky

O. lutzii (Costa Lima)

O. mexicanus (Peláez)

O. oaxacensis Lent & Wygodzinsky

O. parkoi (Lent & Wygodzinsky)

O. pertinax (Breddin)

O. picturatus Lent & Wygodzinsky

O. rubropictus (Herrich-Schaeffer)

Fue descrito por Berg (1879) como subgénero de *Spiniger* (= *Zelurus*) para incluir a la especie tipo de la División V de Stål (1872). Costa Lima (1940) lo considera subgénero de *Spiniger*, y luego Lent & Wygodzinsky (1947a) lo elevan a categoría de género y lo redesciben. En 1956, Lent & Wygodzinsky presentan una clave para las ocho especies que lo componen. Se encuentra muy bien distribuido en todo el Neotrópico, abarca Argentina, Belice, Bolivia, Brasil, Costa Rica, Guyana, México, Nicaragua, Panamá, Perú y Venezuela (mapa 4).

Diagnosis.- Setas mayores del cuerpo microscópicamente serruladas; región anteocular más larga que la postocular; jugas cónicas, agudas o subagudas; lóbulo anterior del pronoto con 1+1 granulaciones anteriores, medianas y posteriores; lóbulo posterior del pronoto granuloso y/o rugoso; ángulos humerales aguzados, que pueden prolongarse en espinas; fémures anteriores y medianos engrosados, con pequeñas espinas en la faz ventral; fosetas esponjosas presentes en las tibias anteriores y medianas, muy cortas; abdomen aquillado ventralmente.

Material examinado.-

Opisthacidius oaxacensis: **México.-** OAXACA: 1 macho, Jalapa de Márquez, 16-VIII-1969, D. Kritsch col. (CNC).

Opisthacidius pertinax: **Argentina.-** 1 macho, ex coll. Bosq (MLP); CHACO: 1 macho, Fontana [27°24'59" S- 59°1'59.8" O], XI-1935, n° 8, ex coll. Denier, det. Wygodzinsky (MLP); SALTA: 1 macho, Santa María, Urundel [23°66' S- 64°24'59" O], XII-1947, Gai col., det. Wygodzinsky (MLP); 1 macho, Urundel [23°66' S- 64°24'59" O], VII-1947, det. Wygodzinsky (MLP); **Bolivia.-** BENI: 1 hembra, *Spiniger rubropictus* (H.- S.) Stål (MLP); **Brasil.-** MINAS GERAIS: 1 macho, Itatiaia [22°19'59" S- 44°34'59" O], VII-1956, Hemiptera n° 1340 (IOC); **Ecuador.-** 1 macho, Zapote, F. Campos R., Hemiptera n° 326 (IOC).

Opisthacidius lutzi: **Argentina.-** CÓRDOBA: 1 hembra, Sobremonte [28°42' S- 64°45' O], VIII-1967, det. Ronderos (MLP); LA RIOJA: 2 hembras, Guayapa, Patquía [30°3' S-

66°52'59" O], 10-X-1962, L. Yivoff col., det. Ronderos (MLP); 1 macho Guayapa, X-1963 Caferí ¿? col. (MLP); 1 hembra, II-1929 Giacomelli leg., n° 47726, det. Wygodzinsky & Lent 1947 (MLP); SALTA: 1 macho, Lumbreras [25°12' S- 64°54'59" O], 27-XI-1940, det. Wygodzinsky & Lent 1947 (MLP); SAN LUIS: 2 machos, Concarán, 32°33'59" S- 65°15' O, XII-1962, Gicceró col., det. Ronderos (MLP); localidad incierta: 1 macho n° 15136 (MLP).

Opisthacidius mexicanus: **Costa Rica**.- PUNTARENAS: 1 macho, Península Osa, 1.8 mi W of Rincón [8°42'59,7" N- 83°27'59" O], 1-II-1971, J.P. Donahue & C.L. Hogue cols. (LACM); **México**.- CHIAPAS: 1 macho, 2 km S- 5 km W of Palenque, 21-II-1985, B.M. O'Connor col. (UM); 1 macho, 25 mi S Las Cruces (LACM); JALISCO: 1 macho, 7 mi NE Barra de Navidad [19°12' N- 104°40' O], 25-VII-1963, R.L. Westcott col. (LACM); **Panamá**.- 1 macho, C.Z., Barro Colorado Island [9°9'16,92" N- 79°50'52" O], 20-I-1964, L.J. Bottimer col. (CNC).

Aportes de distribución geográfica: se cita por primera vez de la fauna de Costa Rica.

Pantopsilus Berg 1879

Fig. 45. D

1879 *Pantopsilus* Berg, 7 (6): 273 [Subgénero de *Spiniger*, especie tipo: *Spiniger* (*Pantopsilus*) *longipes* Berg 1879, 7 (6): 273]

1883 *Pantopsilus*: Berg, 16 (3): 112 [como subgénero de *Spiniger*]

1940 *Pantopsilus*: Costa Lima, 35 (1): 6, 7, 27 [como subgénero de *Spiniger*]

1947a *Pantopsilus*: Lent & Wygodzinsky, 7 (3): 342, 347 [elevado a rango genérico]

1949a *Pantopsilus*: Wygodzinsky, 1: 57.

1990 *Pantopsilus*: Maldonado Capriles, 421.

Especies incluidas.-

Pantopsilus bosqi Lent & Wygodzinsky

P. longipes (Berg)

Fue descrito por Berg como subgénero de *Spiniger* (=Zelurus), Lent & Wygodzinsky (1947a) lo elevan a categoría genérica y lo redescubren; está compuesto por dos especies y se distribuye principalmente en la Argentina (mapa 3).

Diagnosis.- Superficie del cuerpo lisa, sin granulaciones; cabeza alargada, región anteocular más larga que la postocular; jugas y clípeo prominentes; ojos pequeños y poco salientes, ocelos pequeños; pronoto liso y brillante, ángulos humerales redondeados; patas largas y delicadas, fémures anteriores y medianos con procesos espiniformes grandes y pequeños en la faz ventral, fasetas esponjosas alargadas y muy extendidas; celda externa de la membrana más angosta que la interna; abdomen ventralmente aquillado, parámetros fuertemente curvos apicalmente.

Material examinado.-

Pantopsilus longipes: **Argentina.-** BUENOS AIRES: 1 macho, *Spiniger* (*Pantopsilus*) *longipes* Berg, typus n° 1541, Baradero [33°47'47" S- 59°31'14" O], F. Lynch col. (MLP); 1 hembra, Baradero [33°47'47" S- 59°31'14" O], F. Lynch n° 1541. Cum type comparat (MLP); 1 macho, 1 hembra, 9 de Julio [35°27'14" S- 60°53'28" O], Günther col., ex coll. Berg, det. Wygodzinsky (MLP); 1 macho, González Chaves, I-1914, ex coll. Bosq, det. Wygodzinsky (MLP); 1 hembra, S. de las Tunas [37°55'59" S- 61°51' O], 1-II-1931, ex coll. Denier (MLP); 1 hembra, S. de las Tunas [37°55'59" S- 61°51' O], 1-II-1931, det. Denier 1937; CÓRDOBA: 1 macho, 1 hembra, Anisacate [31°43'59" S- 64°24' O], en fresno, ex coll. Bosq (MLP); 1 macho, Achiras [33°09'59,7" S- 65° O], verano 1913, ex coll. Bosq, det. Wygodzinsky (MLP); 1 macho, Dto. Calamuchita, El Sauce [31°58'59" S- 64°33' O], XII-1938, Viana col., det. De Carlo, det. Wygodzinsky & Lent 1946, Hemiptera n° 656 (IOC); ENTRE RÍOS: 1 macho, Arroyo Urquiza [32°22'59" S- 58°10'59" O], 2-XII-1941, Biraben col., det. Wygodzinsky (MLP); 1 hembra, Lazo [32°27'59" S- 31°16'59" O], XII-1940, ex coll. Bosq, det. Wygodzinsky (MLP); SALTA: 1 macho, det. Wygodzinsky (MLP); SANTIAGO DEL ESTERO: 1 hembra, El Pinto, XI-1956, det. Wygodzinsky (RC); localidad incierta: 2 hembras, det. Wygodzinsky (RC); **Paraguay.-** GUAIRA: 1 macho, Colonia Independencia [25°42'59" S- 56°15' O], III-1951, Foerster col., det. Wygodzinsky (RC).

Aportes de distribución geográfica: se cita por primera vez de Paraguay.

***Patago* Bergroth 1905**

Fig. 46. A

- 1872 *Hoplogenius* Stål, 10 (4): 109, 118 [Especie tipo: *Reduvius obsoletus* Blanchard
1843, 6 (2): 218. Monotípico]
1879 *Hoplogenius* Stål, 7 (6): 274.
1896 *Hoplogenius*: Lethierry & Severin, 3: 108.
1905 *Patago* Bergroth, 24: 112. [Nuevo nombre por homonimia en Coleoptera
Carabidae, Laferté 1851]
1948b *Patago*: Wygodzinsky, 8 (2): 216. [Redescripción]
1949a *Patago*: Wygodzinsky, 1: 57.
1990 *Patago*: Maldonado Capriles: 425.

Especie incluida.-

Patago patagonicus (Kirkaldy)

Fue descrito por primera vez por Stål bajo el nombre de *Hoplogenius*. Bergroth en 1905 crea el género *Patago* por homonimia de *Hoplogenius* en Coleoptera Carabidae (Laferté 1851). Está constituido por una sola especie, y hasta 1996 sólo se conocía una hembra de la colección de Signoret depositada en el Museo de Viena; ese mismo año Bérenger *et al.* designan lectotipo de dos ejemplares depositados en el Museo Nacional de Historia Natural de París. Según Wygodzinsky (1948b) este género ocupa una posición aislada en la subfamilia Reduviinae, y no muestra afinidades con ninguno de los demás géneros americanos.

Diagnosis.- Cuerpo granuloso; clípeo y jugas prominentes; ojos y ocelos grandes; región gular con tres pares de tubérculos setíferos; collar con pequeños tubérculos espiníferos, lóbulo anterior del pronoto con 1+1 tubérculos pequeños, ángulos humerales redondeados, escutelo con 1+1 tubérculos sub-basales, procesos prosternales tuberculados, acetábulo del primer par de patas visibles dorsalmente; coxas anteriores más largas que las medianas y posteriores, trocánteres anteriores con un proceso espiniforme, fémures engrosados en la base, con dos hileras de tubérculos espiníferos, tibia levemente curvada en el ápice, foseta esponjosa ausente; celda interna más ancha que la externa; abdomen ventralmente aquillado.

Material examinado.-

Patago patagonicus: **Argentina.-** LA PAMPA: 1 hembra, Río Colorado [38°57'59" S-64°4'59,8" O], 27-I-1965, a la luz de Hg, det. Carcavallo 1965 (RC).

***Peregrinator* Kirkaldy 1904**

Fig. 46. B

1830 *Opsicoetus* Klug, 2: pl. 9, fig. 4. [Subgénero de *Reduvius* Fabricius 1775, especie tipo: *Opsicoetus tabidus* Klug, 2: pl. 9, fig. 4, por designación de China 1943, 8: 249, sinonimizado con *Reduvius*, en parte]

1866 *Microcleptes* Stål, 23: 240. [Especie tipo: *Opsicoetus biannulipes* Montrouzier & Signoret 1861, 1: 69]

1872 *Microcleptes*: Stål, 10 (4): 119.

1874 *Microcleptes*: Stål, 12 (1): 79.

1881 *Alloeocranum* Reuter, 12: 332 [subgénero de *Microcleptes* Stål, especie tipo: *Microcleptes (Alloeocranum) quadrisignatus* Reuter 1881]

1886 *Microleptes* (sic!): Uhler: 25.

1896 *Alloeocranum*: Lethierry & Severin, 3: 96.

1899 *Alloeocranum*: Champion, 2: 197.

- 1902a *Alloeocranum*: Distant, (7) 10: 181.
- 1904 *Peregrinator* Kirkaldy, 37: 280 [*nom. nov.* para *Microcleptes* Stål 1866, por homonimia con *Microcleptes* Newman 1840]
- 1904 *Alloeocranum*: Distant, 2: 249 [en parte]
- 1912 *Alloeocranum*: Fracker, 19: 229.
- 1949a *Peregrinator*: Wygodzinsky, 1: 58.
- 1960 *Peregrinator*: Wygodzinsky & Usinger, 7 (5): 277.
- 1962 *Peregrinator*: Ghauri, 5: 417 [género válido, distinto de *Alloeocranum* Reuter]
- 1990 *Peregrinator*: Maldonado Capriles, 425.
- 1996 *Peregrinator*: Putshkov & Putshkov, 2: 194.
- 1995 *Peregrinator*: Cassis & Gross, 27. 3A: 350.
- 1999 *Peregrinator*: Froeschner, 61: 221.

Especie incluida.-

Peregrinator biannulipes (Montrouzier & Signoret)

Está constituido por una sola especie con distribución pantropical; en América se encuentra en Cuba, Jamaica, México y Panamá (mapa 1). Preda insectos que se alimentan de productos almacenados como el arroz y el maíz (Miller 1956, Maldonado Capriles & Farr 1977), lo que explicaría su amplia distribución geográfica.

Diagnosis.- Tamaño pequeño, cuerpo muy piloso; jugas y genas prominentes; ocelos grandes muy cercanos a los ojos; lóbulo posterior del pronoto granuloso; patas anteriores y medias cortas y robustas; suturas intersegmentales abdominales punteadas.

Material examinado.-

Peregrinator biannulipes: **México.-** NAYARIT: 1 hembra, 32 mi S Acaponeta [22°29'47" N-105°21' O], 24-XI-1948 (CAS); SAN LUIS POTOSÍ: 1 macho, 15 mi N Tamazunchale [21°29'23" N- 98°46'59" O], 24-XI-1946 (CAS); TABASCO: 1 hembra, Huimanguillo [17°51'

N- 93°22'59" O], III-1986, J.A. Reyes leg., det. T.J. Henry 1988, ex *Manihot esculenta* (USNM); VERACRUZ: 1 hembra, 13 km WNW Potrero, 16-XII-1948, under bark of fig tree (CAS).

***Pseudozelurus* Lent & Wygodzinsky 1947**

Fig. 46. C

1947a *Pseudozelurus* Lent & Wygodzinsky, 7 (3): 344 [Especie tipo: *Spiniger arizonicus* Banks 1910, 21: 324]

1949a *Pseudozelurus*: Wygodzinsky, 1: 58.

1988 *Pseudozelurus*: Froeschner: 642.

1990 *Pseudozelurus*: Maldonado Capriles, 431.

Especies incluidas.-

Pseudozelurus arizonicus (Banks)

P. superbis (Champion)

Fue descrito por Lent & Wygodzinsky (1947a) y posteriormente éstos mismos autores (1959) presentan una clave para sus dos especies. Hasta el momento está citado de Estados Unidos, Guatemala, Honduras y México (mapa 5). Lent & Wygodzinsky (1947a) lo asocian a *Zelurus* Hahn, del que se distingue por tener la celda externa de la membrana de los hemiélitros más estrecha. De acuerdo a Lent & Wygodzinsky (1959) está íntimamente emparentado con el género oriental *Brachytonus* China.

Diagnosis.- Superficie del cuerpo lisa, sin granulaciones; cabeza alargada, región anteocular más larga que la postocular; ojos grandes próximos en la región ventral de la cabeza; ocelos grandes, sobre un tubérculo; lóbulo anterior con 1+1 excavaciones, ángulos humerales salientes, como procesos o espinas, borde posterior del pronoto curvado hacia arriba; patas largas y delicadas, fosetas

esponjosas alargadas; celda externa de la membrana más angosta que la interna; abdomen ventralmente aquillado, pigóforo con macro y microquetas.

Material examinado.-

Pseudozelurus arizonicus: **Estados Unidos.-** 1 hembra, L.J. Muchmore, 8770, det. Wygodzinsky (LACM); ARIZONA: 1 hembra, Cochise Co., Ramsey Canyon, Huachuca Mts., 12-VI-1931, n° 43, L.K. Gloyd col., det. Hussey (UM); 1 macho, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., VIII-1952, C.W. Kirkwood & R.H. Reid cols., det. Wygodzinsky (LACM); 1 hembra, Santa Rita Mts., 7-IV- 1954, R.J. Lyon, UCLA coll., at light (LACM); 1 hembra, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., VII-1957, L.M. Martin col., at light, det. Wygodzinsky (LACM); 1 macho, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., 30- VII-1951, L.M. Martin col., at light, det. Wygodzinsky (LACM); 1 hembra, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., 4-VIII-1947, L.M. Martin col., (LACM); 1 hembra, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., 15-VIII-1953, R.J. Ford col., (LACM); 2 machos, southern Arizona, Santa Cruz Co., Madera Canyon, Santa Rita Mts., el. 5800, L.M. Martins col., (LACM); 1 macho, Arizona, Pima Co., Madera Canyon, 23-VI-1954, L. Martín col. (LACM); 1 hembra, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., 2-VII-1947 (LACM); 1 hembra, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., 20-21-VIII-1949, L. Martín col. (LACM); 5 machos, 3 hembras, Cochise Co., Chiricahua Mts., SW Research Station, 12-VI-1958, C.W. Kirkwood col. (LACM); 1 hembra, southern Arizona, Madera Canyon, Santa Rita Mts., 4-VII-1963, E. Fisher col. (LACM); 2 machos, Cochise Co., 5 mi W Portal, 25-VI-1954, Stange col. (LACM); 1 macho, Santa Cruz Co., Madera Canyon, Santa Rita Lodge, 1-VIII-1983, S. Ziff col. (LACM); 2 hembras, Santa Cruz Co., Madera Canyon, B.L von Bloekers, 23-VII-1981, D. Colby col. (LACM); 1 macho, Santa Cruz Co., Madera Canyon, B/L von Bloekers, 23-VII-1982, D. Colby col. (LACM); 1 macho, Madera Canyon, Santa Rita Mts., 12-14-VII-1961, Westcott col. (LACM); 1 hembra, Yavapai Co., Granite Dells, 4 mi N Prescott, 12-VII-1970, L.M. Martin col. (LACM); 2 hembras, Santa Cruz Co., Miller Canyon, alt. 4600 ft, 17-VIII-1971, J. Honey col. (LACM); 1 macho, 1 hembra, Santa Rita Mts., Madera Canyon, 27-VII-1955, F.X. Williams col. (CAS); 1 hembra, Miller Can., Huachuca Mts. 24-VII-1955, F.X. Williams col. (CAS); 1 hembra, Noikeru?, 20-VII-1936, L.J. Muchmore col. (CAS).

Pseudozelurus superbus: **Guatemala.-** PETÉN: 1 hembra, Tikal [17°13'30" N- 89°36'47" O], Summer 1960, Hans. Greyerson col., det. S.L. Szerlip 1973 (PSU); 1 macho, Tikal [17°13'30"

N- 89°36'47" O], at light at camp, 15-V-1956, 100, T.H. Hubbell col., det. J. Clutz (UM); 1 hembra, Tikal [17°13'30" N- 89°36'47" O], at light camp, 15-V-1956, T.H. Hubbell col., det. J.C. Lutz (UM); **Belice**.- 1 hembra, Punta Gorda [16°3'59,7" N- 88°48' O], 1934, J.J. White col., det. Hussey (UM); **Honduras**.- 1 hembra, Tegucigalpa [14°6' N- 87°13'0,1" O], 24-VI-1947, C.W. Cook col. (CAS); **México**.- CHIAPAS: 1 hembra, Jet NWY 190 E 195, 6-VI-1969, H.F.H. (CNC); SAN LUIS POTOSÍ: 1 macho, Tamazunchale [21°15'59" N- 98°46'59" O], 20-V-1952, Cazier- Gertschy- Schrammel cols., det. Lent 1955, Hemiptera n° 1407 (IOC).

Aportes de distribución geográfica: se cita por primera vez de Belice, y se dan nuevas localidades de Estados Unidos y Guatemala.

Reduvius Fabricius 1775

Fig. 46. D

1775 *Reduvius* Fabricius, 729 [Especie tipo: *Cimex personatus* Linné 1758, 10: 446, designación subsiguiente, Latreille 1810: 443]

1827 *Ryparocoris* Schummel: 22 [Especie tipo: *Cimex personatus* Linné 1758, 10: 446. Monotípico]

1830 *Opsicoetus* Klug: 2 [Subgénero de *Reduvius*, especie tipo: *Opsicoetus tabidus* Klug 1830: 2, por designación subsiguiente y corregido por China 1943, 8: 249]

1835 *Reduvius*: Burmeister, 2: 234 [= *Opsicoetus*]

1874 *Oplisopus* Jakovlev, 8: 78 [Especie tipo: *Oplisopus christophi* Jakovlev 1874, 8: 79]

1874 *Opsicoetus*: Stål, 12 (1): 77.

1886 *Reduvius*: Puton: 38 [= *Oplisopus*]

1892 *Reduvius*: Reuter, 19 (15): 3.

1901 *Holotrichiopsis* Jakovlev, 1: 101 [Especie tipo: *Holotrichiopsis ursinus* Jakovlev 1901, 1: 102]

1904 *Reduvius*: Distant, 2: 250.

1916 *Reduvius*: Kiritschenko, 21: 164 [= *Holotrichiopsis*]

- 1919 *Reduvius* Lamarck: Jeannel, 3: 196.
- 1948 *Pseudoreduvius* Villiers, 11: 276 [Especie tipo: *Reduvius armipes* Reuter 1892, 19 (15): 32, por designación original]
- 1949a *Reduvius*: Wygodzinsky, 1: 58.
- 1950 *Parthocoris* Miller (en China & Miller), 112: 228 [Especie tipo: *Parthocoris typicus* Miller (en China & Miller) 1950, 112: 229.]
- 1983 *Reduvius*: Putshkov, 62: 730 [= *Reduvius (Oplistopus)*; = *Pseudoreduvius*; = *Parthocoris*]
- 1986 *Pseudoreduvius*: Linnavuori, 8: 119 [revalidado como género, antes como subgénero de *Reduvius*]
- 1988 *Pseudoreduvius*: Putshkov & Putshkov, 91 [como subgénero]
- 1990 *Reduvius* Fabricius: Maldonado Capriles, 433.
- 1995 *Reduvius*: Cassis & Gross, 27. 3A: 351.
- 1996 *Reduvius*: Putshkov & Putshkov, 2: 194.
- 1997 *Reduvius*: Cai & Shen, 19 (4): 254.

Especies incluidas.- Sólo se mencionan las cuatro especies presentes en América, + 189 especies principalmente en regiones Etiópica, Oriental y Paleártica.

Reduvius personatus (Linné)

R. senilis van Duzee

R. sonoraensis Usinger

R. vanduzeei Wygodzinsky & Usinger

Fue creado por Fabricius en 1775; más tarde Reuter (1892) realizó una monografía y discutió acerca de 37 especies. Es un género con distribución cosmopolita, y está formado por 193 especies divididas en grupos de especies. Miller (1951) realizó una clave para 27 especies del grupo '*tarsatus*', y luego (1955) describió y realizó claves para los 5 grupos restantes. Wygodzinsky & Usinger (1964) describen al grupo '*senilis*' formado por las tres especies americanas (*R. senilis*, *R. vanduzeei* y *R. sonoraensis*). *Reduvius personatus*, con una distribución cosmopolita, no ha sido ubicado en ningún grupo, aunque Miller (1951) hace

referencia a que ciertos integrantes del grupo "*tarsatus*" presentan afinidades con esta especie.

Entre los géneros americanos, es uno de los pocos que exhiben polimorfismo alar, se pueden encontrar machos macrópteros y micrópteros y sólo hembras micrópteras.

Diagnosis.- Cuerpo cubierto por abundantes setas; cabeza alargada; ojos grandes, próximos ventralmente; ocelos grandes alejados entre sí; segmentos rostrales I y II de la misma longitud; celda externa de la membrana más ancha que la celda interna; proceso mediano del pigóforo subcuadrangular.

Material examinado.-

Reduvius personatus: **Estados Unidos.-** ARIZONA: 1 macho, 1 hembra, Yavapai Co., Granite Dells, 4 mi N Prescott, 12-VII-1970, L.M. Martin col. (LACM); ARKANSAS: 1 macho, Lawrence Co., V-1923, B.C. Marshall col. (CAS); 1 macho, Lawrence Co., V-1911 (CAS); CAROLINA DEL NORTE: 1 macho, Bettenmuller, Black Mts, 1912, Cornell Univ. lot. 801 sub. 32 (CUIC); COLORADO: 1 macho, 2 hembras, Cyn., Cheyene, 15-VII-1939, alt. 6300 ft. (CAS); 138- 1 macho, El Paso, Maniton Springs, 8-VII-1962 (LACM); 1 macho, Paonia, Delta Co., 15-VI-1926, pres. by E.C. van Dyke col. (CAS); CONNECTICUT: East River, VII-1910, C.R. Ely col., *R. personatus*, det. H.G. Barber (CUIC); DAKOTA DEL SUR: 1 macho, Estados Unidos, Brown Co., Stratford, 28-V/2-VII-1955, L.A. Stange col. (LACM); DISTRITO DE COLUMBIA: 1 hembra, Washington DC, 8-VI-1905, det. Barber (CUIC); GEORGIA: 1 macho, Atlanta, V-1899, E.P.V. van Duzee col. (CAS); IOWA: 1 macho, Ames, 3-VII-1929, H.B. Mills col. (CUIC); KANSAS: 2 machos, Atchinson, V-1911, Williams col. (CAS); MAINE: 1 hembra, Orono, 21-VII-1912, ex coll. Me. Exp. Sta., thesis photo, Parshley coll. (CAS); 1 macho, Orono, 18-VII-1906, ex coll. Me. Exp. Sta., Parshley coll. (CAS); 1 macho, Gorham, 10/15-VI-1913 (CAS); 1 macho, Newbury Neek, 22/24-VI-1903 (CAS); MASSACHUSETTS: 1 hembra, Framingham (CAS); 1 macho, Boston (CAS); MONTANA: 1 macho, Thomson falls, 10/23-VII-1950, B. Malkin col. (CAS); 1 macho, Bavalli Co., 5-VII-1970, C.B. Philip, in house (CAS); NEVADA: 2 machos, Reno, 3-V-1929 (CAS); 1 macho, Washoe Co., 3 mi. Nixon, 21-VI-1960 (CAS); NUEVA YORK: 1 macho, East Varick, 7-17-1950, S.W. Frost col. (PSU); 1 macho, East Varick, 17-VII-1950, S.W. Frost

col. (PSU); 1 macho, East Varick, 17-VII-1950, S.W. Frost col (PSU); 1 hembra, Wads, Oswego Co., 7-II-1936, C.P. Zorsch col., det. Wygodzinsky (CUIC); 2 machos, Búfalo, 24-VI-1969 (CAS); 1 macho, 1 hembra, Lake Mahopac, 12-VII-1901 (CAS); NEW HAMPSHIRE: 1 hembra, Mountainview, VIII-1915, Parshley coll. (CAS); OHIO: 2 hembras, Crawford Co., Benton, 26-VI-1969, P. Bartholomew col. (CAS); OREGON: 1 hembra, The Dalles, VII-1954 (CAS); 1 hembra, Blue Mts., Toll Gate Rd., 2-VI-1938 (CAS); 1 hembra, Ukiam Umatilla Co., 26-X-1947 (CAS); 1 hembra, Pendleton, 15-VII-1929 (CAS); PENNSYLVANIA: 1 macho, Put-in-Bay, O.M. Bass. Inst., 1/10-VII-1931, det. S.L. Szerlip 1973 (PSU); 1 ninfa, Franklin, 6-3-1913, L.E. Adams col., in home (PSU); 1 macho, State College, VI-1925, J.O. Pepper col., det. Szerlip 1973 (PSU); 1 hembra, State College, 25-VII-1929, L.R. Kuhn col. (PSU); 1 hembra. State College, Pa., 1-VII-1929 (PSU); 1 macho, State College, Pa., 1-VII-1952, S.W. Frost col. (PSU); 1 macho, 1 hembra, State College, Pa., 2-VII-1953, S.W. Frost col. (PSU); 1 macho, State College, 29-VI-1953, S.W. Frost col. (PSU); 1 hembra, State College, 10-VI-1976, H.N. Worthley col. (PSU); 1 macho, Centre Co., State College, 16-VI-1978, L.E. Adams col. (PSU); 1 macho, Centre Co., 16-VI-1934, J.O. Pepper col, not al night (PSU); 1 hembra, Franklin, 6-3-1973, L.E. Adams col., mashed hunted, adult and nymphs, in home (PSU); 1 macho, The Rock, 12-VII-1951, S.W. Frost (PSU); 2 machos, The Rock, 28-VI-1951, S.W. Frost col. (PSU); 1 hembra, 1 sin abdomen, Spring Mille, 4-VII-1935, at light (PSU); 1 macho, Spring Mille, 5-VII-1955, at light (PSU); 1 macho, Tamarack, 25-VI-1957 (PSU); 1 macho, C. Barree, 1-VI-1948, J.E. Hawkins col. (PSU); 1 hembra, C. Barree, 6-VII-1948, J.E. Hawkins col. (PSU); Whipples Dam, 14-X-1944, S.E. Frost col. (PSU); UTAH: 1 hembra, Logan, 18-VII-1922, van Duzee col. (CAS); 2 machos 1 hembra, Provo, 6-II-1939, n° 13, H.P. Chandler col. (CAS); 1 macho, Lock Haven, 7-VI-1953, S.W. Frost col. (PSU); WASHINGTON: 1 hembra, Lyle, 27-VI-1925, van Dyke col. (CAS); 1 macho, 1 hembra, Whickey Dick Canyon, 5 mi N Vantage, Kititas Co., VI-1953 (CAS); 1 macho, Walla Walla (CAS).

Reduvius senilis: **Estados Unidos**.- ARIZONA: 2 machos, Tucson, 26-VIII-1935, O. Bryant col., det. Wygodzinsky & Usinger (CAS); 1 macho, Tucson, Sabino Canyon, Santa Catalina Mts., 5-X-1915, J.F. Tucker col., Parshley coll., det. Wygodzinsky & Usinger (CAS); 1 macho, Gila Bend, 22-VIII-1933, H.S. Gentry col., det. Wygodzinsky & Usinger (CAS); CALIFORNIA: 1 macho, Joshua Tree National Park, Cottonwood Spg., 5-VIII-1965, blacklite, E.L. Sleeper & S.L. Jenkins cols. (CAS); 1 macho, Joshua Tree N.P., Cottonwood Spg., 8-VI-1961, blacklite 20W, E.L. Sleeper col. (CAS); 1 macho, Joshua Tree N.P.,

Cottonwood Spg., 13-VII-1961, J. Geest col. (CAS); 1 macho, Joshua Tree National Park, Squaw Tank, 16-VI-1960, J. Geest & W. Schilling cols. (CAS); 1 macho, JTNP, Plsnt Vlly, Fried liver, Wsh, 15-VII-1965, blacklite, E.L. Sleeper & S.L. Jenkins cols. (CAS); TEXAS: 1 macho, Pass. Dragón, Miss., 21-VII-1917, C.U. Biol. Expedition, lot- 801 sub. 34, Arizona, *R. senilis*, det. H.G. Barber (CUIC); México.- SONORA: 1 hembra, Desemboque [29°30' N- 112°49' O], 20/31-VIII-1953, B. Malkin col., det. Wygodzinsky & Usinger (CAS).

Reduvius sonoraensis: **Estados Unidos**.- ARIZONA: 1 macho, Tucson, 20-IV-1927, J.O. Martín col., det. Wygodzinsky & Usinger (CAS); CALIFORNIA: 1 macho, Desert side, San Jacinto Mts., 12-IV-1989, E.C. VanDyke col., det. Wygodzinsky & Usinger (CAS); **México**.- BAJA CALIFORNIA: 1 hembra, Isla San Esteban [28°42' N- 112°36' O], 3-IV-1953, J.P. Figg-Hoblyn col., det. Wygodzinsky & Usinger (CAS); SONORA: 1 macho, near San José Beach, 40 mi SW Cd. Obregón [27°28'59" N- 109°55' O], 16/23-V-1961, Howden & Martin cols. (CNC); 1 macho, Bahía San Pablo [27°12' N- 114°27' O], 4-IV-1953, J.P. Figg-Hoblyn, det. Wygodzinsky & Usinger (CAS); 1 hembra, Isla Raza, Golfo de California, 21-IV-1921, J.C. Chamberlin col., alotipo, det. Usinger (CAS).

Reduvius vanduzeei: **Estados Unidos**.- CALIFORNIA: 1 macho, Westerland, Bouquet Canyon., LA Co., 8-VII-1937 (LACM); 3 machos, Ojai, 15-VIII-1936, Simmonds col., det. Wygodzinsky & Usinger (LACM).

***Sinnamarynus* Maldonado Capriles & Bérenger 1996**

Fig. 47. A

1996 *Sinnamarynus* Maldonado Capriles & Bérenger, 101 (3): 251, 255 [Especie tipo: *S. rasahusoides* Maldonado Capriles & Bérenger 1996, 101 (3): 252. Monotípico]

Especie incluida.-

Sinnamarynus rasahusoides Maldonado Capriles & Bérenger

Está constituido por una sola especie de la Guayana Francesa (mapa 1), su aspecto “peiratoide” hacen dudar de su inclusión en la subfamilia Reduviinae. Bérenger *et al.* (1996) mencionan esta llamativa similitud con una especies

simpátrica de Peiratinae -*Rasahus sulcicollis* (Serville)- y citan otro caso análogo establecido por Lent & Wygodzinsky (1948) como el de *Corupaia brasiliensis* Lent & Wygodzinsky (Reduviinae) y *Tydides rufus* Stål (Peiratinae).

En cuanto a los *genitalia* masculinos, no se describen ni se ilustran de manera tal que se pueda decir algo acerca de ellos, esto sería de suma importancia para establecer las posibles afinidades de este género; no se conocen las hembras.

Diagnosis.- Cabeza corta, región anteocular reducida; antenas gruesas; ojos globosos y salientes; lóbulo anterior del pronoto cuadrangular, más largo que el posterior, ángulos humerales redondeados; fémures engrosados, faz ventral con espinas; fosetas esponjosas presentes; corion alargado cubriendo $\frac{3}{4}$ del abdomen, celda interna de la membrana más angosta que la externa; región ventral del abdomen aplanada.

***Zeluroides* Lent & Wygodzinsky 1948**

Fig. 47. B

1948 *Zeluroides* Lent & Wygodzinsky, 8 (1): 45, 49 [Especie tipo: *Zeluroides mexicanus* Lent & Wygodzinsky 1948, 8 (1): 50]

1949a *Zeluroides*: Wygodzinsky, 1: 58.

1990 *Zeluroides*: Maldonado Capriles, 457.

Especies incluidas.-

Zeluroides americanus Lent & Wygodzinsky

Z. mexicanus Lent & Wygodzinsky

El género fue descrito por Lent & Wygodzinsky en 1948; está compuesto por dos especies, y cinco subespecies, que tienen una distribución exclusivamente americana. Se las puede encontrar en el sur de Estados Unidos, Guatemala, Honduras y México (mapa 5). Lent & Wygodzinsky (1948) relacionan a este

género con *Zelurus* Hahn por caracteres de la cápsula cefálica, como las jugas alargadas y el clipeo horizontal. Posteriormente Lent & Wygodzinsky (1959) lo asocian a *Opisthacidius* Berg por la esclerotización dorsal del falosoma con forma de anillo. En éste último trabajo, estos autores, además, dan una clave para las especie y subespecies de este género.

Diagnosis.- Cuerpo granuloso; regiones anteocular y postocular aproximadamente de la misma longitud; clipeo casi horizontal, jugas prominentes; segmentos I y II del rostro subiguales; lóbulo anterior del pronoto con 1+1 tubérculos submedianos y laterales; ángulos humerales salientes; procesos sub-basales del escutelo ausentes, proceso posterior espiniforme; patas largas y delgadas, fémures anteriores y medios con tubérculos espiniformes y pequeños denticulos; celdas de la membrana subiguales; abdomen ventralmente aquillado; pigóforo con macro y microquetas; parámetros con un tubérculo mediano.

Material examinado.-

Zeluroides americanus americanus: **Estados Unidos.-** ARIZONA: 2 machos, Baboquivari Canyon, W side Baboquivari Mts, Pima Co, 25/27-VII-52, Leech & Green col., det. Wygodzinsky & Lent 1959. (CAS); 1 macho, Patagonia, Sta. Cruz Co., 1955, F.G. Werner & G.D. Butler col., det. Wygodzinsky & Lent, Hemiptera n° 1411 (IOC); 1 macho, Santa Cruz Co., Peña Blanca Lake, Oro Blanco Mt., 10 mi WNW Nogales, alt. 3700 ft, 25-VII-1971, W. Donahue & Watson cols. (LACM).

Zeluroides americanus medianus: **México.-** SINALOA: 2 machos, paratipos, Mazatlán [23°12'59" N- 106°24' O], VI-15-18, Venedio, P. Clark col., J.A. Kuschne col. (CAS).

***Zelurus* Hahn 1826**

Fig. 47. C

1826 *Zelurus* Hahn, 6: 6 [Especie tipo: *Reduvius eburneus* Lepeletier & Serville 1825, 10: 275]

- 1835 *Spiniger* Burmeister, 2: 234 [Especie tipo: *Reduvius ater* Lepeletier & Serville 1825, 10: 274]
- 1835 *Acrocoris* Hahn, 3: 22 [Especie tipo: *Acrocoris circumcinctus* Hahn 1835, 3: 22]
- 1872 *Acidoparius* Stål, 10 (4): 113 [subgénero de *Spiniger*, especie tipo: *Reduvius spinidorsis* Gray 1832, 15: 244, División I de 1859]
- 1872 *Micracidius* Stål, 10 (4): 114 [subgénero de *Spiniger*, especie tipo: *Spiniger nitidiventrus* Stål 1859, 20: 396, por designación subsiguiente, División II de 1859, designación de tipo por Putshkov & Putshkov 1985: 94]
- 1872 *Spiniger* Stål, 10 (4): 114 [subgénero de *Spiniger*, División III de 1859]
- 1872 *Acrocoris* Stål, 10 (4): 114 [subgénero de *Spiniger*, División IV de 1859]
- 1879 *Opisthacidius* Berg, 7 (6): 273 [subgénero de *Spiniger*, nombre para las especies de la División V de Stål 1859]
- 1879 *Pantopsilus* Berg, 7 (6): 273 [subgénero de *Spiniger*, especie tipo *Spiniger (Pantopsilus) longipes* Berg 1879]
- 1940 *Spiniger*: Costa Lima, 35 (1): 6 [= *Acidoparius*, *Micracidius* y *Acrocoris*]
- 1940 *Penidoia* Costa Lima, 35 (1): 7, 39 [especie tipo: *Spiniger (Penidoia) penidoi* Costa Lima, 35: 39]
- 1947a *Pantopsilus*: Lent & Wygodzinsky, 7: 342 [elevado a rango genérico]
- 1947a *Opisthacidius*: Lent & Wygodzinsky, 7: 343 [elevado a rango genérico]
- 1949a *Zelurus*: Wygodzinsky, 1: 59.
- 1990 *Zelurus* Burmeister: Maldonado Capriles, 457 [error en el autor]
- 1999 *Zelurus*: Froeschner, 61: 222.

Especies incluidas.-

<i>Zelurus abalosi</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. anthracinus</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. albispinus</i> (Erichson)	<i>Z. armaticollis</i> (Blanchard)
<i>Z. albospinosus</i> (Fallou)	<i>Z. arnau</i> (Costa Lima & Costa Leite)
<i>Z. alcides</i> (Stål)	<i>Z. audax</i> (Breddin)
<i>Z. amazonus</i> (Stål)	<i>Z. basalis</i> (Walker)
<i>Z. angularis</i> (Stål)	<i>Z. beieri</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. annuliger</i> (Stål)	<i>Z. bergi</i> (Bergroth)

<i>Z. bergrothi</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. formosus</i> (Stål)
<i>Z. bicolor</i> (Stål)	<i>Z. fosteri</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. bipustulatus</i> (Walker)	<i>Z. fugax</i> (Breddin)
<i>Z. breddini</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. fulcrivus</i> (Stål)
<i>Z. bruchi</i> (Costa Lima)	<i>Z. fulvomaculatus</i> (Berg)
<i>Z. brunneus</i> (Mayr)	<i>Z. gaigei</i> Hussey
<i>Z. brunneus plaumanni</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. genumaculatus</i> (Costa Lima)
<i>Z. bucki</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. hahni</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. burmeisteri</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. imitator</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. camposi</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. itatiaiensis</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. championi</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. juradoi</i> (Costa Lima)
<i>Z. chaos</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. lanei</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. cicheroi</i> Martínez	<i>Z. lenti</i> (Vianna Martins)
<i>Z. circumcinctus</i> (Hahn)	<i>Z. lepeletierianus</i> (Kirkaldy)
<i>Z. coralinus</i> (Costa Lima)	<i>Z. leucotelus</i> (Walker)
<i>Z. costalimai</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. lilloi</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. coxalis</i> (Stål)	<i>Z. lineatus</i> (Lepeletier & Serville)
<i>Z. decarloi</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. lopesi</i> (Costa Lima)
<i>Z. delpontei</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. luctuosus</i> (Costa Lima)
<i>Z. diasi</i> (Costa Lima)	<i>Z. lugubris</i> (Costa Lima)
<i>Z. eburneus</i> (Lepeletier & Serville)	<i>Z. lugubris anduzei</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. falsobscurus</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. luteispinus</i> (Stål)
<i>Z. femoralis</i> (Stål)	<i>Z. luteoguttatus</i> (Stål)
<i>Z. femoralis intermedius</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. luteosignatus</i> (Costa Lima)
<i>Z. femoralis longispinis</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. malaisei</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. festivus</i> (Stål)	<i>Z. martinsi</i> (Costa Lima)
<i>Z. flavofasciatus</i> (Stål)	<i>Z. mazzai</i> (Costa Lima)
<i>Z. fluminensis</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. melanochrus</i> (Stål)
	<i>Z. miltosomus</i> (Blanchard)
	<i>Z. miniaceus</i> (Mayr)
	<i>Z. mixtus</i> (Distant)

<i>Z. montivagus</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. scutellaris</i> (Stål)
<i>Z. multicinctus</i> Hussey	<i>Z. seabrai</i> (Costa Lima & Costa Leite)
<i>Z. mundus</i> (Stål)	<i>Z. sigillatus</i> (Walker)
<i>Z. mustelinus</i> (Haviland)	<i>Z. simulans</i> (Stål)
<i>Z. neglectus</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. singularis</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. nigrolineatus</i> (Costa Lima)	<i>Z. sipolisi</i> (Fallou)
<i>Z. nigrospinosus</i> (Stål)	<i>Z. sordidipennis</i> (Stål)
<i>Z. nitidiventris</i> (Stål)	<i>Z. sororius</i> (Stål)
<i>Z. nugax</i> (Breddin)	<i>Z. sororius guarani</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. obidensis</i> (Costa Lima)	<i>Z. spinidorsis</i> (Gray)
<i>Z. obscuricornis</i> (Stål)	<i>Z. spitzi</i> (Costa Lima)
<i>Z. obscuripennis</i> (Stål)	<i>Z. stali</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. ochrinotatus</i> (Costa Lima)	<i>Z. stillatipennis</i> (Stål)
<i>Z. ochripennis</i> (Stål)	<i>Z. tenax</i> (Breddin)
<i>Z. opaciventris</i> (Stål)	<i>Z. thoracicus</i> (Lepeletier & Serville)
<i>Z. paganus</i> (Bergroth)	<i>Z. tibialis</i> (Stål)
<i>Z. pardalinus</i> (Walker)	<i>Z. tibialis freitasi</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. penai</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. townsendi</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. penidoi</i> (Costa Lima)	<i>Z. transnominalis</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. persimilis</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. travassosi</i> (Costa Lima)
<i>Z. petax</i> (Breddin)	<i>Z. tricolor</i> (Lepeletier & Serville)
<i>Z. petrobius</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. truculentus</i> (Stål)
<i>Z. pintoii</i> (Costa Lima)	<i>Z. umbrifer</i> (Walker)
<i>Z. pyrrhomelas</i> (Stål)	<i>Z. variegatus</i> (Costa Lima)
<i>Z. quiquin</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. venezuelensis</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. riojanus</i> (Pennington)	<i>Z. vorax</i> (Breddin)
<i>Z. romanai</i> Lent & Wygodzinsky	<i>Z. weyrauchi</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. rufescens</i> (Stål)	<i>Z. yungamanta</i> Lent & Wygodzinsky
<i>Z. ruficollis</i> (Stål)	<i>Z. zikani</i> (Costa Lima)
<i>Z. salyavatoides</i> Lent & Wygodzinsky	

Está formado por 133 especies distribuidas en América Central y del Sur (mapa 6). Este género fue profundamente estudiado por Costa Lima (1940) y Lent & Wygodzinsky (1945; 1947a, b; 1951a, b; 1954; 1955; 1968).

Diagnosis.- Cabeza alargada, segundo segmento antenal más largo; ojos y ocelos grandes, éstos últimos ubicados sobre un tubérculo más o menos desarrollado; lóbulo anterior del pronoto con espinas; ángulos humerales generalmente agudos o terminados en espinas.

Material examinado.-

Zelurus albispinus: **Brasil.-** MATO GROSSO: 1 hembra, 1 sin abdomen, Barra do Tapirapé [10°27' S- 51°24'59" O], 21-XII-1962, B. Malkin col., det. Wygodzinsky (CAS); 1 macho, Koslowsky col., det. Wygodzinsky (MLP); MINAS GERAIS: 1 macho, Lassance [17°54' S- 44°33'59" O], 9/19-XI-1907, Cornell Univ. lot. 801 sub. 140, det. Barber (CUIC); **Paraguay.-** 1 sin abdomen, San Pedro, Koslowsky col., det. Wygodzinsky (MLP); **Venezuela.-** MONAGAS: 1 hembra, 42 mi SE Maturín [9°45' N- 63°10'36" O], 15-VI-1958, A. Menke col. (LACM).

Zelurus alcides: 1 hembra, Yaracuy, Mayo, (CAS); **Guyana.-** 1 hembra, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], 29-V-1901, R.J. Crew col., ex coll. E.P. VanDuzee, *Spiniger nigripennis* Stål (CAS); 1 hembra, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], 19-VIII-1901, R.J. Crew col., ex coll. E.P. VanDuzee (CAS); **Trinidad.-** 1 hembra, West Indies, Maracas Bay, 6.5 mi Post [10°45' N- 61°33'59" O], 27-VIII-1969, H. & A. Wowden cols. (CNC); **Venezuela.-** CARABOBO: 4 hembras, San Esteban [10°25'57" N- 68°0'27,7" O], 1-IV-1940, P.J. Anduze col. (CAS).

Zelurus bicolor: **Estados Unidos.-** ARIZONA: 1 macho, 5129 (CAS).

Zelurus bruchi: **Argentina.-** MENDOZA: 1 macho, C.S. Reed col., Cornell Univ. Lot 801 sub. 146, *Spiniger* sp. det. Barber, *Zelurus bruchi* Costa Lima det. Wygodzinsky & Lent (CUIC).

Zelurus brunneus brunneus: **Argentina**.- MISIONES: 1 hembra, Dep. San Javier, 25 de Mayo [27°22'59" S- 54°45'59" O], XI-1946, Viana col. (MLP); 1 macho, 1 hembra, Iguazú [25°33'59" S- 54°33'59" O], XI-1944, M. Biraben col, det. Wygodzinsky (MLP); 1 macho, San Ignacio [27°15'59" S- 55°31'59" O], 4-XII-1929, det. Wygodzinsky (MLP).

Zelurus camposi: **Perú**.- 1 macho, 1 hembra, Cartavio [7°52'59,8" S- 79°13'59" O], II-1936, E.G. Smyth col., det. Wygodzinsky & Lent (LACM); 1 macho, Cartavio [7°52'59,8" S- 79°13'59" O], 24-V-1937, E.G. Smyth col., det. Wygodzinsky & Lent (LACM).

Zelurus championi: **Costa Rica**.- CARTAGO: 1 macho, at Nature trail cattle complex, 1-I-1985, O. Colby col. TRU 0189 (LACM); 1 macho, Turrialba [9°54' N- 83°40'59" O], Latie. Agric. Ctr. Nature trail, 1-VI-1988, Harris col. (LACM); 3 machos, 1 hembra, Tica Grounds, Turrialba [9°54' N- 83°40'59" O], alt. 600 m, 24/26-VI-1974, W.A. Harding, J.P. Donahue cols. (LACM); LIMÓN: 1 macho, Hacienda Tapesco, 29 air km W Tortuguero [10°34'59" N- 83°30'59" O], alt. 40 m, 10°3' N- 83°47' W, 20-III-1978, Earthwatch, Trees of Tapesco Expedition (LACM).

Zelurus cicheroi: **Argentina**.- NEUQUÉN: 1 macho, paratipo, Laguna Blanca [39°1'59,8" S- 70°24' O], 20-I-1960 (RC); 1 macho, paratipo, Laguna Blanca [39°1'59,8" S- 70°24' O], 20-I-1960, 1970, a la luz, A. Martínez col. (RC).

Zelurus circumcinctus: **Argentina**.- MISIONES: 2 machos, 5 hembras, L.N. Alem [27°18'59" S- 55°18'59" O], X-1951, det. Carcavallo 1962 (RC); 1 sin abdomen, L.N. Alem [27°18'59" S- 55°18'59" O], X-1951, det. Carcavallo 1962 (RC); 3 hembras, Loreto [27°18'59" S- 55°31'59" O], II-1953, det. Carcavallo 1960 (RC); 1 hembra, Loreto [27°18'59" S- 55°31'59" O], XI-1956, det. Carcavallo 1962 (RC); **Colombia**.- FUSAGASUGA: 1 hembra, S.A., Fusagasuga [4°20'31,9" N- 74°21'41" O], 1917, Pres. Hno. Apolinar- María, 251 (CAS); **Costa Rica**.- 1 macho, Guatil, V-1902, Heidemann col., det. Wygodzinsky & Lent VII-1946 (CUIC); 1 hembra, Guatil, VI-1902, Heidemann col., *Spiniger limbatus* L.& S., Cornell Univ. Lot. 536, sub. 549, det. Wygodzinsky & Lent VII-1946 (CUIC); 1 macho, Underwood, VII-1902, ex coll. Van Duzee, det. Szerlip 1975 (CAS); 3 machos, Underwood, VII-1902, ex coll. van Duzee (CAS); **Guatemala**.- SUCHITEPEQUEZ: 1 macho, Finca El Ciprés [13°59'47" N- 90°40'31" O], alt. 3000 ft., VI-1926 (CAS); **México**.- CHIAPAS: 1 hembra, San José, alt. 1000-1500 ft, V-1910, ex coll. E.P. van Duzee (CAS); 1 hembra, Pichucalco [17°31'0,1" N- 93°4'59,8" O], 15-V-1959 (CAS); VERACRUZ: 1 hembra, Lago Catemaco [18°24'59" N- 95°4'59,8" O], 1-V-1969, H.F. Howden col. (CNC); 1 hembra, Dos Amates, 16/17-VI-1969, D. Brigh & J.M. Campbell cols. (CNC); YUCATÁN: 1 hembra, Piste [20°42' N- 88°34'59"

O], 19-VII-1967, Welling col. (LACM); **Panamá.**- 1 macho, vicinity Boquete, VI-1929, Slevin col. (CAS); CHIRIQUI: 1 macho, Potrerillos [8°39' N- 82°28'59" O], V-1934, Brown col., ex coll. van Duzee (CAS); **Paraguay.**- 2 hembras, Paso Yobay, XI-1951, det. Carcavallo (RC); CAAGUAZÚ: 1 hembra, 1 sin abdomen, Caáguazú [25°27' S- 56°3'42,1" O], Andrae col. (RC); GUAIRA: 1 macho, 1 hembra, 1 sin abdomen, Col. Independencia [25°42'59" S- 56°15' O], XI-1951, det. Carcavallo (RC); ITAPUÁ: 1 macho, Vega, XII-1954 (RC); PARAGUARI: 1 hembra, Sapucay [25°29'59" S- 56°54'59" O], 14-XI-1907, Heidemann col., Cornell Univ. Lot. 538, sub. 819, det. Wygodzinsky & Lent VII-1946 (CUIC); 1 hembra, Sapucay [25°29'59" S- 56°54'59" O], 19-X-1907, Heidemann col., Cornell Univ. Lot. 536, sub. 818, *Spiniger limbatus* L. & S., det. Wygodzinsky & Lent VII-1946 (CUIC); **Perú.**- CHANCHAMAYO: 1 macho, La Merced [11°3' S- 75°18'59" O], E.G. Smyth col. (LACM); sin datos de distribución: 1 hembra, Cornell Univ. Lot. 580, sub. 920, *Spiniger limbatus* L. & S. 920, det. Wygodzinsky & Lent VII- 1946 (CUIC).

Zelurus femoralis: **Argentina.**- CORRIENTES: 1 hembra, Colonia C. Pellegrini [28°31'59" S- 57°9'59,7" O], 3-XII-2001, Melo col. (MLP).

Zelurus fulvomaculatus: **Argentina.**- BUENOS AIRES: 1 macho, (MLP); 1 macho, 6521 (MLP); 1 macho, 8-II-1896, S. Venturi col., 5653 (MLP); 1 macho, 3-I-1896, S. Venturi col., 5653, det. Ronderos (MLP); 1 macho, 17-XII-1940, J. B. col., det. Ronderos (MLP); 1 macho, 6-XI-1899, S. Venturi col, det. Ronderos (MLP); 1 macho, K. Wolffhügel col, 13619 36, ex coll. Tremoleras, det. M.S. Pennington (MLP); 1 macho, La Plata [34°54' S- 57°57' O], det. Ronderos (MLP); CÓRDOBA: 2 machos, 1 hembra, det. Ronderos (MLP); SANTA FE: 1 macho, Alcorta [33°31'59" S- 61°6'59,7" O], A 144, ex coll. Berg, det. Wygodzinsky (MLP).

Zelurus lineatus: **Guyana.**- 2 machos, So. Am., B.G., Kartabo, 22-IX-1925, C.C. Searl col. (CAS).

Zelurus luteispinus: **Argentina.**- MISIONES: 1 hembra, Piñalito, XI-1952, Viana col. (CPC); 1 hembra, XI-1959 (RC).

Zelurus luteoguttatus: **Brasil.**- RIO DE JANEIRO: 1 hembra, Maromas, Itatiaia, 1200 m, 26-XII-1953, Seabra & Alvarenga cols. (RC).

Zelurus mazzai: **Argentina.**- CÓRDOBA: 1 hembra, Dean Funes [30°25'59" S- 64°21' O], III-1962, Martínez col., det. Martínez (RC); 7 machos 5 hembras, El Diquecito [31°21'59" S- 64°22'59" O], I-1966 (RC); LA RIOJA: 1 macho 2 hembras, Guayapa, Patquía [30°3' S- 66°52'59" O], XII-1964, det. Carcavallo 1965 (RC); **Paraguay.**- CONCEPCIÓN: 1 macho, 1

hembra, Horqueta [23°24' S- 56°52'59" O], 10-XII-1933, A. Schulze & E.P. van Dyke cols. (CAS); sin datos de localidad: 1 hembra (RC).

Zelurus miltosoma: **Argentina.-** JUJUY: 1 hembra, IV-1979 (CPC).

Zelurus miniaceus: **Paraguay.-** CONCEPCIÓN: 1 hembra, Horqueta [23°24' S- 56°52'59" O], 17-III-1934, A. Schulze col., ex E.P. van Duzee coll., det. Wygodzinsky (CAS).

Zelurus mixtus: **Perú.-** CHANCHAMAYO: 1 hembra, Chanchamayo [13°42' S- 75°48' O], F.G. Smyth col., det. Wygodzinsky & Lent (LACM).

Zelurus multicinctus: **Colombia.-** CÓRDOBA: 1 hembra, alotipo, S.A., Cispata Bay, Amaya [9°24' N- 75°46'59" O], 20-V-1916, Bruce Martín col. (CAS).

Zelurus nugax: **Costa Rica.-** PUNTARENAS: 1 hembra, Monteverde [10°18' N- 84°49'0,1" O], 13/17-V-1964, Truxal col. (LACM).

Zelurus opaciventris: **Argentina.-** BUENOS AIRES: 1 hembra, Nueve de Julio [35°27'14" S- 60°53'28" O], 5-I-2004, F. Brusa col. (MLP); 1 macho, partido de La Plata, City Bell [34°51'59" S- 58°3' O], 21-XII-2001, M.C. Coscarón col. (MLP); CHUBUT: 3 machos, Puerto Pirámides [42°33'59" S- 64°16'59" O], XII-2003, F. Brusa col. (MLP).

Zelurus pintoii: **Paraguay.-** CONCEPCIÓN: 1 macho, Horqueta [23°24' S- 56°52'59" O], 5-XI-1932, A. Schulze col., ex coll. E.P. vanDuzee, det. Wygodzinsky 1980 (CAS).

Zelurus scutellaris: **Brasil.-** ESPIRITU SANTO: 1 hembra, municipio Aracruz, Santa Cruz [19°55'59" S- 40°9' O], 24-VII-1972, Abravaya col. (LACM).

Zelurus seabrai: **Argentina.-** SAN LUIS: 2 machos, Alto Pencosa [33°25'59" S- 66°55'59" O], 6-II-1951, leg. Ross & Michelbacher, det. Wygodzinsky 1966 (CAS).

Zelurus singularis: 1 macho, La Paz (N), 5-3-1939, det. Wygodzinsky (MLP); **Argentina.-** MENDOZA: 1 sin abdomen, Cacheuta, 7844 (MLP).

Zelurus sororius guarani: **Paraguay.-** GUAIRA: 1 macho, Col. Independencia [25°42'59" S- 56°15' O], Foerster col., det. Wygodzinsky 1954 (LACM).

Zelurus spinidorsis: **Brasil.-** AMAPÁ: 1 hembra, Vila Amazonas, 21-III-1964, C.E. & E.S. Ross cols. (CAS); **Costa Rica.-** LIMÓN: 1 hembra, Suretka [9°33'59,7" N- 82°55'59" O], 31-V-1924, J.C. Bradley col., Lot. 700 s. 83, Cornell Univ. Lot. 801, sub. 149, det. Wygodzinsky & Lent VII-1946 (CUIC); **Guyana.-** DEMERARA- MAHAICA: 1 macho, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], R.J. Crew, 9-V-1901, ex coll. E.P. van Duzee, *Spiniger spinidorsis*, *Zelurus spinidorsis*, det. Szerlip 1975 (CAS); 1 hembra, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], R.J. Crew, 22-VI-1901, ex coll. E.P. van Duzee (CAS); 1 hembra, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7" O], R.J. Crew, 19-VIII-1901, ex coll. E.P. van Duzee (CAS); 1 hembra, Demerara [6°48' N- 58°9'59,7"

O], R.J. Crew, 19-VI-1901, ex coll. E.P. van Duzee (CAS); 1 hembra, 214-10 (CAS); **México.-** VERACRUZ: 1 hembra, U.C., Catemaco [18°24'59" N- 95°6'59,7" O], 24-V-1969, J.E. H. Martín col. (CNC); **Panamá.-** COLÓN: 1 hembra, Almirante [9°33' N- 79°36' O], 9-VI-1936 (CAS); PANAMÁ: 2 machos, Canal Zone, Barro Colorado Is. [9°9'16,92" N- 79°50'52" O], 24-VII-1963, D.Q. Cavagnaro & M.E. Irwin col., det. Wygodzinsky 1966 (CAS); 1 hembra, Barro Colorado Is. [9°9'16,92" N- 79°50'52" O], VIII-1938, F.M. Hull col. (CNC); 1 macho, 1 hembra, Canal Zone, Gatun, VII-VIII-1916, Parshley col. (CAS); 1 hembra, Cerro Campana, alt. 3000 ft., 6/9-VII-1961, J.M. Campbell col. (CNC); **Surinam.-** MAROWIJNE: 1 macho, Boven Cottica R., Moengo [5°45' N- 54°24' O], 18-V-1927, Cornell Univ. Lot. 801 sub. 149, det. H.G. Barber, det. Wygodzinsky & Lent VII-1946 (CUIC); 1 macho, Boven Cottica R., Moengo [5°45' N- 54°24' O], 19-V-1927, Cornell Univ. Lot. 801 sub. 149, det. H.G. Barber, det. Wygodzinsky & Lent VII-1946 (CUIC); **Venezuela.-** CARABOBO: 1 hembra, San Esteban [10°25'59" N- 68°0'27,7" O], P.J. Anduze col. (CAS); TACHIRA: 1 macho, Vargas, Bucaral [10°30'59" N- 67°6'59,7" O], 920 msnm, 8-VIII-1972 (RC).

Zelurus stali: localidad incierta: 1 hembra, Fortín I, en boca de vizcachera, 14-I-1937, det. Wygodzinsky (MLP); 1 macho, Fortín I, en boca de vizcachera, 14-III-1937, det. Wygodzinsky (MLP).

Zelurus stillatipennis: **Paraguay.-** CAAGUAZÚ: 1 hembra, Caa-Guazú [25°27' S- 56°0'59,7" O], XI-1950, det. Wygodzinsky (LACM).

Zelurus tenax: **Ecuador.-** 1 hembra, Ecuador (CAS); EL ORO: 1 macho, 9 mi S Santa Rosa, 3°27' S- 79°57'59" O, 23-I-1955, E.I. Schlinger & E.S. Ross cols., *Z. saileri* det. Lent & Wygodzinsky 1966 (CAS); **Perú.-** 1 hembra, Casa Grande, 22-III-1951, Ross & Michelbacher col., *Z. saileri* det. Wygodzinsky & Lent (CAS).

Zelurus townsendi: **Perú.-** 1 hembra, 10 km S of Chiclayo, 21-III-1951, Ross & Michelbacher cols., det. Wygodzinsky (CAS).

Zelurus transnominalis: **Argentina.-** BUENOS AIRES: 1 hembra (MLP); CATAMARCA: 4 hembras, R.A., Frías, 9-II-1951, Ross & Michelbacher cols. (CAS); 1 hembra, ciudad [28°27'59" S- 65°46'59" O], XI-1945, Bosq col., ex coll. Bosq (MLP); CHACO: 1 hembra, Fontana [27°24'59" S- 59°1'59,8" O], ex coll. Denier (MLP); 1 macho, Fontana [27°24'59" S- 59°1'59,8" O], XI-1935, ex coll. Denier, det. Wygodzinsky (MLP); CÓRDOBA: 1 macho, El Diquecito [31°21'59" S- 64°22'59" O], I-1959, det. Carcavallo (RC); 1 macho, El Diquecito [31°21'59" S- 64°22'59" O], I-1960 (RC); 6 machos, 2 hembras, El Diquecito [31°21'59" S- 64°22'59" O], I-1966 (RC); CORRIENTES: 1 macho, Itatí [27°15'59" S- 58°15' O], 15-III-1939,

Denier col., ex coll. Denier, det. Wygodzinsky (MLP); FORMOSA: 1 hembra, Pirané [25°42'59" S- 59°6' O], det. Wygodzinsky (CAS); 1 hembra, I-1930, Breyer col., ex coll. Denier (MLP); 1 hembra, 10-¿?-1898, S. Venturi col., 5653 (MLP); LA RIOJA: 1 macho, metatipo, Olta [30°36'59" S- 66°15'59" O], XI-1965, det. Wygodzinsky (RC); 1 hembra, Iliar, XII-1964 (RC); 1 macho, Guayapa, Patquía [30°3' S- 66°52'59" O], XII-1964 (RC); 1 hembra, Samay Huasi [29°9'59,7" S- 67°30' O], 22-II-1959, Torres- Gardella col. (MLP); 1 hembra, 30505 (MLP); SALTA: 1 hembra, Embarcación [23°12'59" S- 64°6' O], 20-XI-1941, C.M.A.M., R. Mald. Bruzone col. (MLP); SAN JUAN: 1 macho, Marayes [31°28'59" S- 67°19'59" O], XII-1964 (RC); SAN LUIS: 16 machos, 3 hembras, Alto Pencoso [33°25'59" S- 66°55'59" O], 6-II-1951, Ross & Michelbacher cols., det. Wygodzinsky (CAS); SANTIAGO DEL ESTERO: 1 hembra, ciudad [27°46'59" S- 64°15'59" O], XII-1955, Bosq col., ex coll. Bosq, det. Wygodzinsky (MLP); 1 hembra, Quimilí [27°37'59" S- 62°24'59" O], 9-XII-1939, Biraben-Bezzi col., det. Wygodzinsky (MLP); 1 hembra, Río Salado, Wagner col., ex coll. Bosq, det. Wygodzinsky (MLP); 1 hembra, Dep. Robles, Turena [28°3' S- 63°58'59" O], 14-XI-1939, R. Maldonado B. col., det. Wygodzinsky (MLP); **Bolivia.**- 1 macho, Trinidad, det. S. Mazza, det. Wygodzinsky (RC); **Brasil.**- 1 macho, 6654 (MLP); MATO GROSSO: 1 macho, Koslowsky col. (MLP); sin datos de localidad: 1 macho (RC); localidad incierta: 1 hembra, Cochabamba, 20, ex coll. Denier (MLP).

Zelurus tricolor: **Brasil.**- RIO DE JANEIRO: 1 macho, Rio [22°54' S- 43°13'59" O], 27-II-1911, Q.G.B., det. Wygodzinsky (MLP).

Zelurus truculentus: **Argentina.**- MISIONES: 1 hembra, Posadas, 1972 (CPC); SALTA: 2 hembras, Orán, 1961 (CPC).

ASPECTOS BIOGEOGRÁFICOS DE LA SUBFAMILIA REDUVIINAE.-

El incompleto conocimiento acerca de la diversidad, abundancia y patrones de distribución de la fauna de Reduviidae en la región Neotropical, es un factor limitante cuando se intenta segregar áreas de endemismo o analizar la fauna en un contexto histórico.

Las Reduviinae son predadoras y presentan hábitos nocturnos, por lo que su colecta es bastante difícil; el método más eficiente para capturarlas es la trampa de luz. Muchas especies son conocidas únicamente de la localidad tipo o de unas pocas localidades, y otras presentan un patrón de distribución disyunto, generado muy probablemente por insuficiente muestreo.

Sólo dos géneros de Reduviinae americanos exceden los límites del continente, *Reduvius* y *Peregrinator*. Este último, por su vasta distribución geográfica (casi cosmopolita) y su hábito de alimentarse de insectos plaga de productos almacenados, probablemente haya sido introducido por el hombre (Wygodzinsky & Lent 1980). En América, *Peregrinator* ha sido registrado de Cuba, Jamaica, México y Panamá (mapa 1). El género *Reduvius*, es principalmente holártico, etiópico y oriental, y consta de tres especies endémicas de América y una- *Reduvius personatus* (Linné)- que fue introducida por el hombre, posiblemente debido a su hábitos sinantrópicos como predadores de las chinches de cama (Hemiptera, Cimicidae). Las tres especies americanas de *Reduvius*, constituyen el “grupo senilis”, y se encuentran distribuidas en América del Norte (sudoeste de los Estados Unidos y regiones adyacentes de México) (mapa 5). Como la mayoría de las especies pertenecientes a este género, el “grupo senilis” también parece estar restringido a áreas semi-áridas (Wygodzinsky & Usinger 1964).

Otros dos géneros distribuidos principalmente en América del Norte, son *Pseudozelurus* y *Zeluroides*. Ambos tienen su centro de distribución en México (Lent & Wygodzinsky 1959) y se extienden hacia el norte hasta el sur de Arizona (E.E. U.U.) y hacia el sur hasta Guatemala y Honduras (mapa 5). Según estos autores, en

el sur de Arizona se los halla en las áreas boscosas de las montañas caracterizadas por la presencia de *Pinus* y *Quercus*.

Los géneros *Microlestria* y *Nalata*, estrechamente relacionados, se extienden desde México hasta el norte de la Argentina (mapa 2); lo mismo ocurre con *Opisthacidi* (mapa 4) y *Zelurus*, siendo este último el más rico en especies, y el que presenta la distribución más austral en el continente (Chubut, Argentina) (mapa 6).

Neivacoris y *Pantopsilus* (mapa 3) se conocen del sur de América del Sur, el primero ocupa Brasil, Bolivia, Paraguay y Argentina; y el segundo fundamentalmente la Argentina, y en este trabajo de tesis se extiende su distribución más al norte en Paraguay. El género *Aradomorpha* presenta una distribución similar a la de *Neivacoris*, aunque también se lo conoce de Panamá (mapa 1), presentando así una distribución al parecer disyunta.

Los géneros con distribuciones más restringidas, o conocidos sólo de su localidad tipo, son: *Corupaia*, de Brasil; *Namapa*, de Panamá; *Patago*, de la Argentina; y *Sinnamarynus*, de la Guayana Francesa (mapa 1).

En el contexto de la presente tesis, el género *Leogorrus* queda constituido por 16 especies con una amplia distribución en la región Neotropical (mapas 7, 8 y 9). Entre ellas, *L. litura* es la más extendida, abarca desde México hasta el norte de la Argentina, incluyendo algunas islas del mar Caribe (mapa 9).

América central, correspondiente a la subregión Caribe de acuerdo con Morrone (2001), es la más diversa en cuanto a especies del género *Leogorrus*; allí encontramos a *L. fasciatus*, *L. interruptus*, *L. longiceps*, *L. venator*, *L. A n.sp.* y *L. B n.sp.* exclusivas de esta subregión; y a *L. formicarius*, *L. immaculatus*, *L. litura* y *L. minusculus* que presentan una distribución más amplia, extendiéndose hasta el norte y centro de América del Sur (*L. formicarius* llega hasta Bolivia). *L. ochropus*, *L. pallipes*, *L. picturatus* y *L. xanthospilus* se conocen únicamente de América del Sur, todas con distribuciones restringidas a unas pocas localidades, excepto *L. pallipes* que abarca desde Guyana hasta la Argentina (Buenos Aires).

LISTA DE REDUVIINAE DE LA ARGENTINA.-

Como aporte para el conocimiento de la subfamilia Reduviinae en la República Argentina, se presenta una lista actualizada de las especies citadas hasta el momento del país y su distribución geográfica; además se cita por primera vez un género y cuatro especies del país y cinco especies de varias provincias. Se mencionan los trabajos de las descripciones originales de cada especie y las citas de la Argentina. Los últimos listados de las especies de Reduviidae en el país y su distribución geográfica fueron realizados por Pennington (1921) quien cita un total de cuatro géneros y siete especies de Reduviinae; y Coscarón (1998a) con un total de cinco géneros y 37 especies. Aquí se reconocen ocho géneros y 47 especies.

La lista sinonímica de los géneros y el material estudiado que aportan los nuevos datos de distribución geográfica para la República Argentina se detallan en la sección Reduviinae Americanos (pág. 111) del presente trabajo de tesis.

Reduviinae Amyot & Serville 1843

Aradomorpha Champion 1899

Aradomorpha crassipes Champion

1899 *Aradomorpha crassipes* Champion, 2: 196 [*n. sp.* Panamá]

1949b *Aradomorpha crassipes*: Wygodzinsky, 2 (3): 338 [Argentina: **Chaco**: Colonia Benítez; Resistencia. **Santiago del Estero**: Río Salado]

1989 *Harpinoderes cicheroi* Martínez & Carcavallo, 5: 11 [Argentina: **Salta**]

1990 *Aradomorpha crassipes*: Maldonado Capriles: 391 [Argentina]

1998a *Aradomorpha crassipes*: Coscarón: 162 [Argentina]

2005 *Aradomorpha crassipes*: Forero & Weirauch, 950: 1 [Argentina: **Salta**: Departamento Rivadavia, Luis Burela]

***Leogorrus* Stål 1859**

Leogorrus litura (Fabricius)

1787 *Reduvius litura* Fabricius, 2: 310 [*n. sp.* Cayena]

1990 *Leogorrus litura*: Maldonado Capriles: 412 [Argentina]

1998a *Leogorrus litura*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires, La Rioja, Mendoza, Salta, Santiago del Estero**]

Primeras citas: **Chaco:** Resistencia; Resistencia, La Liguria. **Formosa.** Jujuy. **Misiones:** Loreto; P.N. Iguazú; Dept. Concepción, Santa María; Piñalito; Dept. Alba Posse; San Ignacio; Pepirí-miní; Ape-pú; Dos de Mayo.

Leogorrus pallipes Stål 1872

1872 *Leogorrus pallipes* Stål, parte 2, 10 (4): 119 [*n. sp.* Brasil]

Primeras citas: Argentina: **Buenos Aires:** ciudad de Buenos Aires. **Chaco:** Charata; Resistencia, La Liguria; Roque Saenz Peña. **Corrientes:** Santo Tomé. **Formosa:** Formosa; Ea. La Marcela, 35 km E El Colorado; Tucumancito. **Misiones:** Cerro Corá. **Salta:** Orán; Dept. Anta, 50km Las Lajitas. **Santiago del Estero:** Añatuya; Lengas del Chaco, Río Salado; Campo del Cielo.

***Nalata* Stål 1860**

Nalata setulosa Stål

1862 *Nalata setulosa* Stål, 23 (10- 12): 456 [*n. sp.* México]

Primera cita: Argentina: **Misiones:** Puerto Benítez.

***Neivacoris* Lent & Wygodzinsky 1947**

Neivacoris steini (Stål)

1859 *Spiniger steini* Stål, 20 (10-12): 403 [*n. sp.* Brasil]

1965 *Neivacoris steini*: Ronderos, 11 (35): 50 [Argentina: **Corrientes**: Santo Tomé]

***Opisthacidius* Berg 1879**

Opisthacidius lutzi (Costa Lima)

1940 *Spiniger* (*Opisthacidius*) *Lutzi* Costa Lima, 35 (1): 118 [*n. sp.* Argentina: **Santiago del Estero**: Chaco, Río Salado]

1947a *Opisthacidius lutzi*: Lent & Wygodzinsky, 7 (3): 355 [Argentina: **Buenos Aires**: Capital federal; Colegiales. **La Rioja**. **Mendoza**. **Salta**: Lumbrera; Orán. **Santiago del Estero**: Sumampa]

1949a *Opisthacidius lutzi*: Wygodzinsky, 1: 57 [Argentina: **Santiago del Estero**]

1956 *Opisthacidius lutzi*: Lent & Wygodzinsky, 16 (3): 333 [Argentina: **Catamarca**]

1957 *Opisthacidius lutzi*: Wygodzinsky, 17 (2): 270 [Argentina]

1990 *Opisthacidius lutzi*: Maldonado Capriles: 420 [Argentina]

1998a *Opisthacidius lutzi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires**. **La Rioja**. **Mendoza**. **Salta**. **Santiago del Estero**]

Primeras citas: **Córdoba**: Sobremonte. **San Luis**: Concarán.

Opisthacidius pertinax (Breddin)

1903 *Spiniger pertinax* Breddin, 18: 114 [*n. sp.* Bolivia]

1927 *Spiniger domesticus* Pinto: 97: 833 [Brasil]

1928 *Spiniger domesticus*: Neiva, 4 (28-31): 657 [Argentina: Salta]

1947a *Opisthacidius pertinax*: Wygodzinsky, 7 (3): 356 [Argentina: **Salta**: Tabacal. **Santiago del Estero**: Girardet]

1957 *Opisthacidius pertinax*: Wygodzinsky, 17 (2): 270 [Argentina]

1966 *Opisthacidius pertinax*: Lent & Wygodzinsky, 26 (2): 153 [Argentina: **Chaco**: Las Plumas, Fontana. **Salta**: Río Pescado; Santa María, Urundel; Tartagal, Tablillas. **Tucumán**: Siambón]

1998a *Opisthacidius pertinax*: Coscarón: 162 [Argentina]

1998a *Zelurus pertinax*: Coscarón: 162 [Argentina: **Chaco. Salta. Santiago del Estero**]

Opisthacidius rubropictus (Herrich-Schaeffer)

1848 *Platymeris rubropicta* Herrich-Schaeffer, 8: 31 [*n. sp.* Brasil]

1879 *Spiniger (Opisthaciudius) rubro-pictus*: Berg, 7 (6): 273 [Argentina: **Corrientes. Tucumán**]

1896 *Spiniger rubropictus*: Lethierry & Severin, 3: 110 [Argentina: **Corrientes. Tucumán**]

1921 *Spiniger (Opisthaciudius) rubro-pictus*: Pennington: 22 [**Corrientes. Tucumán**]

Pantopsilus Berg 1879

Pantopsilus bosqi Lent & Wygodzinsky

1947a *Pantopsilus bosqi* Lent & Wygodzinsky, 7 (3): 350 [*n. sp.* Argentina: **Buenos Aires**]

1949a *Pantopsilus bosqi*: Wygodzinsky, 1: 57 [Argentina: **Buenos Aires**]

1949b *Pantopsilus bosqi*: Wygodzinsky, 2 (3): 338 [Argentina: **Buenos Aires. Mendoza**: Luján de Cuyo, Distr. El Carrizal]

1990 *Pantopsilus bosqi*: Maldonado Capriles: 421 [Argentina]

1998a *Pantopsilus bosqi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires**]

Pantopsilus longipes (Berg)

1879 *Spiniger (Pantopsilus) longipes* Berg, 7 (6) 273 [*n. sp.* Argentina: **Buenos Aires: Baradero**]

1883 *Spiniger (Pantopsilus) longipes*: Berg, 16 (3): 112 [Argentina]

1896 *Spiniger (Pantopsilus) longipes*: Lethierry & Severin, 3: 110 [Argentina: **Buenos Aires**]

1921 *Spiniger (Pantopsilus) longipes*: Pennington: 22 [Argentina: **Buenos Aires**]

1947a *Pantopsilus longipes*: Lent & Wygodzinsky, 7 (3): 348 [Argentina: **Córdoba**: Dep. Calamuchita, El Sauce; Dep. San Javier, La Paz]

1949a *Pantopsilus longipes*: Wygodzinsky, 1: 57 [Argentina: **Buenos Aires**]

1990 *Pantopsilus longipes*: Maldonado Capriles: 421 [Argentina]

1998b *Pantopsilus longipes*: Coscarón, 31: 5 [Argentina: **Buenos Aires**: Baradero]

1998a *Pantopsilus longipes*: Coscarón: 162 [Argentina: **Córdoba**]

Primeras citas: **Entre Ríos:** Lazo; Arroyo Urquiza. **Salta:** ciudad. **Santiago del Estero:** El Pinto.

Patago Bergroth 1905

Patago patagonicus Kirkaldy

1843 *Reduvius obsoletus* Blanchard, 6: 218 [*n. sp.* Argentina: Patagonia, **Río Negro**]

1872 *Hoplogenus obsoletus*: Stål, 10 (4): 118 [Argentina: Patagonia]

1879 *Hoplogenus obsoletus*: Berg, 7 (6): 274 [Patagonia: barrancas del río Negro cerca de Carmen de Patagones]

1896 *Hoplogenus obsoletus*: Lethierry & Severin, 3: 108 [Argentina: Patagonia]

1921 *Patago obsoletus*: Pennington: 23 [Argentina: Patagonia]

1948b *Patago patagonicus*: Wygodzinsky, 8 (2): 218 [Patagonia, **Río Negro**]

1949a *Patago patagonicus*: Wygodzinsky, 1: 57 [Argentina: Patagonia]

1990 *Patago patagonicus*: Maldonado Capriles: 425 [Argentina]

1996 *Patago patagonicus* Kirkaldy: Bérenger, Maldonado Capriles & Pluot-Sigwalt, 101 (3): 254 [Argentina: Patagonia, **Río Negro**]

Primera cita: **La Pampa:** Río Colorado.

Zelurus Hahn 1826

Zelurus abalosi Lent & Wygodzinsky

1951b *Zelurus abalosi* Lent & Wygodzinsky, 49: 585 [*n. sp.* Argentina: **Jujuy**: Dep. Santa Bárbara, Distr. Palma Sola, Termas del Palmar. **Salta**: Dep. Orán, Aguas Blancas; Santa María, Urundel]

1990 *Zelurus abalosi*: Maldonado Capriles: 458 [Argentina]

1998a *Zelurus abalosi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Jujuy**]

1999 *Zelurus abalosi*: Bachmann, 1 (2): 211 [Argentina: **Salta**: Urundel, Santa María]

Zelurus arnau (Costa Lima & Costa Leite)

1950 *Spiniger Arnau* Costa Lima & Costa Leite, 48: 146 [*n. sp.* Argentina: **Tucumán**: Tacanas]

1954 *Zelurus arnau*: Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 415 [Argentina: **Catamarca**: El Rodeo. **Jujuy**: Volcán. **Salta**: Puente El Cura. **Tucumán**: San Pedro de Colalao, Tacanas; San Javier, Cerro San Javier; Amaicha del Valle; Dept. Burruyacú, Villa Padre Monti; El Morenillo; Aconquija]

1957 *Zelurus arnau*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 23 [Argentina: **Tucumán**: Trancas, San Pedro de Colalao]

1990 *Zelurus arnau*: Maldonado Capriles: 459 [Argentina]

1998a *Zelurus arnau*: Coscarón: 162 [Argentina: **Catamarca**. **Jujuy**. **Salta**. **Tucumán**]

Zelurus bergrothi Lent & Wygodzinsky

1945 *Zelurus bergrothi* Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 245 [*n. sp.* Argentina: **Córdoba**: Dept. Calamuchita, El Sauce; Agua de Oro]

1947b *Zelurus bergrothi*: Lent & Wygodzinsky, 97 (3217): 344 [Argentina: **Córdoba**]

1947c *Zelurus bergrothi*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 47 [Argentina: **Córdoba**: Argüello]

1949a *Zelurus bergrothi*: Wygodzinsky, 1: 59 [Argentina: **Córdoba**]
 1954 *Zelurus bergrothi*: Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 412 [Argentina: **Córdoba**: Córdoba capital; Dep. San Javier, La Paz; Agua de Oro; Sierra de Córdoba; Coronel Olmedo; Dep. Calamuchita, El Sauce; Argüello]
 1978 *Zelurus bergrothi*: Viana & Williner, 11: 73 [Argentina: **Córdoba**: Carlos Paz]
 19?? *Zelurus bergrothi*: Viana & Williner: 28 [Argentina: **Córdoba**: Carlos Paz; El Sauce]
 1990 *Zelurus bergrothi*: Maldonado Capriles: 459 [Argentina]
 1998a *Zelurus bergrothi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Córdoba**]
 1999 *Zelurus bergrothi*: Bachmann, 1 (2): 212 [Argentina: **Córdoba**: Dept. Calamuchita, El Sauce]

Zelurus bruchi (Costa Lima)

1940 *Spiniger (Spiniger) bruchi* Costa Lima, 35 (1): 101 [*n. sp.* Argentina: **Buenos Aires**]
 1947c *Zelurus bruchi*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 45 [Argentina: **Buenos Aires**: Villa del Parque. **Catamarca**: El Rodeo. **Córdoba**: Dept. Calamuchita, El Sauce; Agua de Oro; Cabana; Valle Hermoso. **Mendoza**. **Neuquén**: Plaza Huincul. **San Luis**]
 1949a *Zelurus bruchi*: Wygodzinsky, 1: 59 [Argentina: **Buenos Aires**]
 1954 *Zelurus bruchi*: Lent & Wygodzinsky: 14 (4): 430 [Argentina: **Buenos Aires**. **Córdoba**: Dept. Sobremonte. **La Pampa**: Gobernador Acha; Conhello. **Mendoza**: San Rafael; Lavalle. **Neuquén**: Plaza Huincul. **Río Negro**: Valcheta. **San Juan**. **San Luis**]
 19?? *Zelurus bruchi*: Viana & Williner: 28 [Argentina: **Córdoba**: Carlos Paz; El Sauce]
 1990 *Spiniger bruchi*: Maldonado Capriles: 459 [Argentina]
 1998a *Zelurus bruchi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires**. **Catamarca**. **Córdoba**. **La Pampa**. **Mendoza**. **Neuquén**. **Río Negro**. **San Juan**. **San Luis**]
 1999 *Spiniger (Spiniger) bruchi*: Bachmann, 1 (2): 212 [Argentina: **Buenos Aires**]

Zelurus brunneus (Mayr)

- 1865 *Spiniger brunneus* Mayr, 15: 439 [*n. sp.* Brasil]
1947c *Zelurus brunneus brunneus*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 52 [Argentina: **Misiones**: Dept. Concepción, Santa María]
1951a *Zelurus brunneus brunneus*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 20 [Argentina: **Misiones**: Loreto; San Ignacio; Iguazú]
1957 *Zelurus brunneus brunneus*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 23 [Argentina: **Misiones**: Santo Pipó]
1998a *Zelurus brunneus*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]

Zelurus cicheroi Martínez

- 1974 *Zelurus cicheroi* Martínez, 33 (87): 231 [*n. sp.* Argentina: **La Pampa**: Caleu-Caleu, Río Colorado. **Neuquén**: Laguna Blanca; bajada Marucho; arroyo Las Lajitas]
1990 *Zelurus cicheroi*: Maldonado Capriles: 460 [Argentina]
1998a *Zelurus cicheroi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]
1999 *Zelurus cicheroi*: Bachmann, 1 (2): 212 [Argentina: **La Pampa**: Río Colorado: Caleu- Caleu. **Neuquén**: Laguna Blanca; bajada Marucho, Las Lajitas; Sierra Vaca Muerta]

Zelurus circumcinctus (Hahn)

- 1835 *Acrocoris circumcinctus* Hahn, 3: 23 [*n. sp.* Brasil]
1940 *Spiniger (Spiniger) circumcinctus*: Costa Lima, 35 (1): 92 [Argentina: **Misiones**]
1945 *Zelurus circumcinctus circumcinctus*: Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 242 [Argentina: **Misiones**: Puerto Iguazú]
1947c *Zelurus circumcinctus*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 44 [Argentina: **Misiones**: Loreto. **Santa Fe**: Five Lilies]
1951a *Zelurus circumcinctus*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 20 [Argentina: **Misiones**: Puerto Bemberg; Pindapoy; Dept. Concepción, Santa María; Dept. Alba Posse, 25 de Mayo]

1957 *Zelurus circumcinctus circumcinctus*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 24
[Argentina: **Misiones**, Santo Pipó]

1998a *Zelurus circumcinctus*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]

Zelurus coralinus (Costa Lima)

1940 *Spiniger (Spiniger) coralinus* Costa Lima, 35 (1): 90 [*n. sp.* Brasil]

1990 *Zelurus coralinus*: Maldonado Capriles: 460 [Argentina]

1998a *Zelurus coralinus*: Coscarón: 162 [Argentina]

Zelurus coxalis (Stål)

1859 *Spiniger coxalis* Stål, 20 (10-12): 398 [*n. sp.* Brasil]

1951a *Zelurus coxalis*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 21 [Argentina: **Misiones**]

Zelurus decarloi Lent & Wygodzinsky

1945 *Zelurus decarloi* Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 236 [*n. sp.* Argentina: **Buenos Aires**: Felipe Solá. **Córdoba**: Dept. Calamuchita, El Sauce]

1947c *Zelurus decarloi*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 44 [Argentina: **Buenos Aires**: Felipe Sola]

1949a *Zelurus decarloi*: Wygodzinsky, 1: 59 [Argentina: **Córdoba**]

1951a *Zelurus decarloi*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 21 [Argentina: **Buenos Aires**: Felipe Solá. **San Luis**: Carolina]

1978 *Zelurus decarloi*: Viana & Williner, 11: 73 [Argentina: **San Luis**: Carolina]

19?? *Zelurus decarloi*: Viana & Williner: 28 [Argentina: **Córdoba**: El Sauce]

1990 *Zelurus decarloi*: Maldonado Capriles: 461 [Argentina]

1998a *Zelurus decarloi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires**]

1999 *Zelurus decarloi*: Bachmann, 1 (2): 213 [Argentina: **Córdoba**: Dep. Calamuchita, El Sauce]

Zelurus delpontei Lent & Wygodzinsky

1940 *Spiniger (Spiniger) fulvomaculatus*: Costa Lima, 35 (1): 60. [error de identificación, Argentina: **Catamarca. La Rioja**]

1951b *Zelurus delpontei* Lent & Wygodzinsky, 49: 587 [*n. sp.* Argentina: **La Rioja. Santiago del Estero**: Sumampa; Dep. Robles, Turena]

1990 *Zelurus delpontei*: Maldonado Capriles: 461 [Argentina]

1998b *Zelurus delpontei*: Coscarón, 31: 4 [Argentina: **Santiago del Estero**: Dep. Robles, Turena]

1998a *Zelurus delpontei*: Coscarón: 162 [Argentina: **La Rioja. Santiago del Estero**]

1999 *Zelurus delpontei*: Bachmann, 1 (2): 213 [Argentina: **La Rioja. Santiago del Estero**: Sumampa]

Zelurus femoralis femoralis (Stål)

1854 *Spiniger femoralis* Stål, 11 (8): 237 [*n. sp.* Argentina: **Buenos Aires**: La Plata]

1859 *Spiniger fraternus* Stål, 20 (10-12): 398 [Argentina: **Buenos Aires**]

1872 *Spiniger (Acrocoris) femoralis*: Stål, 10 (4): 115 [Argentina: **Buenos Aires**: La Plata]

1872 *Spiniger (Acrococris) fraternus*: Stål, 10 (4): 115 [Argentina: **Buenos Aires**]

1873 *Spiniger femoralis*: Walker, 7: 155 [Argentina: **Buenos Aires**: La Plata]

1873 *Spiniger fraternus*: Walker, 7: 155 [Argentina: **Buenos Aires**]

1879 *Spiniger (Acrocoris) femoralis*: Berg, 7 (6): 270 [Argentina: **Buenos Aires** hasta Carmen de Patagones. **Córdoba. Tucumán**]

1883 *Spiniger (Acrocoris) femoralis*: Berg, 16 (3): 112 [Argentina]

1896 *Spiniger femoralis*: Lethierry & Severin, 3: 109 [Argentina: **Buenos Aires**]

1921 *Spiniger (Acrocoris) femoralis*: Pennington: 22 [Litoral, Norte, Centro y región Andina de Argentina]

1940 *Spiniger (Spiniger) femoralis*: Costa Lima, 35 (1): 103 [Argentina: **Buenos Aires**: La Plata; Mar del Plata. **Catamarca. Córdoba**: Arroyito; Sunchales. **Jujuy. La Rioja. Salta**]

1945 *Zelurus femoralis*: Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 244 [Argentina: **Buenos Aires**: Del Carril. **Córdoba**: Agua de Oro. **Entre Ríos**: Gualeguay]

1949a *Zelurus femoralis*: Wygodzinsky, 1: 60 [Argentina: **Buenos Aires**]

1954 *Zelurus femoralis femoralis*: Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 418 [Argentina: **Buenos Aires**: C. Paz; Rosas, FFCC Sud; Acasusso; San Isidro; Punta Indio; La

Plata; Saavedra; Borges, Villa Lugano; Capital federal; Isla Martín García; Villa Devoto; Zalaya; Luján; Flores, Villa del Parque; La Colina; Olivos; Tandil; Quequén, Río Salado. **Córdoba**: capital; Agua de Oro. **Entre Ríos**: Concepción del Uruguay; La Paz. **Misiones**: Jardín América, Cainguás]

1957 *Zelurus femoralis femoralis*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 26 [Argentina: El Jabalí. **Buenos Aires**: Olivos]

1990 *Zelurus femoralis*: Maldonado Capriles: 461 [Argentina]

1998a *Zelurus femoralis femoralis*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires. Córdoba. Entre Ríos. Misiones**]

2004 *Zelurus femoralis*: Melo *et al.*, 63 (1-2): 62 [Argentina: **Buenos Aires. Corrientes**: Col. C. Pellegrini.]

Zelurus femoralis intermedius Lent & Wygodzinsky

1954 *Zelurus femoralis intermedius* Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 422 [*n. subsp.* Brasil. Argentina: **Jujuy**: capital; P. Perez; La Isla; Termas del Palmar, Dist. Palma Sola, Dep. Santa Bárbara; Termas de Reyes. **Salta**: capital; Santa María, Urundel; Campo Quijano; Aguas Blancas, Camp. Standard Oil, Dept. Orán; Valles Calchaquies entre Cafayate y San Pedro; Cafayate; Vaqueros; Ruiz de los Llanos; Pocitos; Río Blanco; Laguna Tablillas; Cel. Moldes; La Candelaria. **Catamarca**: Santa María; La Puerta; Punta de Balastro; San Fernando del Valle de Catamarca; La Ciénaga. **Córdoba**: capital; Agua de Oro; Villa Dolores; Dep. San Javier, La Paz; Coronel Olmedo; Quilino. **Entre Ríos**: Gualaguay. **La Pampa**: Conhella. **La Rioja**: Iliar. **Mendoza**: Lavalle. **Misiones**: Loreto. **San Luis**: Río Luján. **Santiago del Estero**: Puente Negro; La Banda; La Aurora; Chaco. **Tucumán**: San Miguel de Tucumán; Sierra de San Javier; Villa B. Araoz; San Pedro de Colalao; El Cadillal; El Morenillo]

1957 *Zelurus femoralis intermedius*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 26 [Argentina: **Salta**: Finca El Rey]

1978 *Zelurus femoralis intermedius*: Viana & Williner, 11: 72 [Argentina: **Mendoza**: ciudad. **San Luis**: Carolina]

1990 *Zelurus femoralis intermedius*: Maldonado Capriles: 461 [Argentina]

1998a *Zelurus femoralis intermedius*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires. Catamarca. Corrientes. Entre Ríos. Jujuy. La Pampa. La Rioja. Mendoza. Misiones. Salta. San Luis. Santiago del Estero. Tucumán**]

1999 *Zelurus femoralis intermedius*: Bachmann, 1 (2): 214 [Argentina: **Buenos Aires. Catamarca. Córdoba. Entre Ríos. Jujuy. La Pampa. La Rioja. Mendoza. Misiones. Salta**: Urundel; capital; Campo Quijano. **San Luis. Santiago del Estero. Tucumán**]

2003 *Zelurus femoralis intermedius*: Coscarón: 361 [Argentina: **Corrientes**]

Zelurus femoralis longispinis Lent & Wygodzinsky

1954 *Zelurus femoralis longispinis* Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 420 [*n. subsp.* Brasil. Argentina: **Chaco**: Dep. Resistencia; Colonia Benítez; Confluencia. **Córdoba**: capital; Sunchales. **Corrientes**: Libertad; Mercedes; San Cosme, Manantiales. **Formosa**: Dep. Pilcomayo, Palma Sola; Pirané; Gran Guardia; Dep. Pilcomayo, Laguna Blanca; Misión Laishi. **Salta**: Pocitos; Las Delicias, Río Santa María, Urundel. **Santa Fe**: Piquete, Fives Lille. **Santiago del Estero**: Sumampa; Río Salado; Colonia Dora; Puente Negro; La Banda. **Tucumán**: San Miguel de Tucumán]

1957 *Zelurus femoralis longispinis*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 26 [Argentina: **Formosa**: Gran Guardia]

1972 *Zelurus femoralis longispinis*: Maldonado Capriles, 52: 55 [Argentina: **Santiago del Estero**: Chaco]

1990 *Zelurus femoralis longispinis*: Maldonado Capriles: 461 [Argentina]

1998a *Zelurus femoralis longispinis*: Coscarón: 162 [Argentina: **Chaco. Córdoba. Formosa. Salta. Santa Fé. Santiago del Estero. Tucumán**]

Zelurus festivos (Stål)

1859 *Spiniger festivos* Stål, 20 (10-12): 399 [*n. sp.* Brasil]

1947c *Zelurus festivos*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 37 [Argentina: **Misiones**: Posadas]

1957 *Zelurus festivos*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 26 [Argentina]

1966 *Zelurus rapax*: Lent & Wygodzinsky, 26 (2): 153 [Argentina]

1998a *Zelurus festivus*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]

Zelurus fulvomaculatus (Berg)

1879 *Spiniger* (*Acrocoris*) *fulvo-maculatus* Berg, 7 (6): 272 [*n. sp.* Argentina: **Buenos Aires. Corrientes. Tucumán.** Bolivia]

1896 *Spiniger* (*Acrocoris*) *fulvomaculatus*: Lethierry & Severin, 3: 109 [Argentina: **Buenos Aires. Corrientes. Tucumán**]

1921 *Spiniger* (*Acrocoris*) *fulvo-maculatus*: Pennington: 22 [Norte, Centro y región Andina de Argentina]

1940 *Spiniger* (*Spiniger*) *fulvomaculatus*: Costa Lima, 35 (1): 57 [Argentina: **Buenos Aires. Córdoba. Corrientes**]

1947c *Zelurus fulvomaculatus*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 31 [Argentina: **Catamarca. Santa Fé**]

1949a *Zelurus fulvomaculatus*: Wygodzinsky, 1: 60 [Argentina: **Buenos Aires**]

1951b *Zelurus fulvomaculatus*: Lent & Wygodzinsky, 49: 578 [Argentina: **Buenos Aires**: La Plata; Luján. **Santa Fé**: Alcorta]

1990 *Zelurus fulvomaculatus*: Maldonado Capriles: 462 [Argentina]

1998b *Zelurus fulvomaculatus*: Coscarón, 31: 4 [Argentina: **Buenos Aires. Corrientes. Tucumán**]

1998a *Zelurus fulvomaculatus*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires. Corrientes. Santa Fé. Santiago del Estero**]

2003 *Zelurus fulvomaculatus*: Coscarón: 361 [Argentina: **Corrientes**]

Zelurus lepeletierianus (Kirkaldy)

1825 *Reduvius ater* Lepeletier & Serville, 10: 274 [*n. sp.* Brasil]

1879 *Spiniger* (*Spiniger*) *ater*: Berg, 7 (6): 270 [*n. sp.* Argentina: **Corrientes. Entre Ríos**]

1909 *Spiniger lepeletierianus* Kirkaldy, 41: 32 [*nom. nov. pro Spiniger ater* (Lepeletier & Serville 1825)]

1921 *Spiniger* (*Spiniger*) *ater*: Pennington: 22 [Litoral y Norte de la Argentina]

1945 *Zelurus lepeletierianus*: Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 212 [Argentina: **Misiones**: Puerto Iguazú]

1947c *Zelurus lepeletierianus*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 29 [Argentina: **Misiones**: Puerto Bemberg]

1951a *Zelurus lepeletierianus*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 23 [Argentina: **Misiones**: Puerto Iguazú]

1957 *Zelurus lepeletierianus*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 28 [Argentina]

1957 *Zelurus lepeletierianus*: Wygodzinsky, 17 (2): 271 [Argentina]

1990 *Zelurus lepeletierianus*: Maldonado Capriles: 463 [Argentina]

1998a *Zelurus lepeletierianus*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]

Zelurus lilloi Lent & Wygodzinsky

1954 *Zelurus lilloi* Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 438 [*n. sp.* Argentina: **Tucumán**: Cerro San Javier; Tafí del Valle; San Pedro de Colalao; Cuesta de Anfama; Yerba Buena; Aconquija]

1990 *Zelurus lilloi*: Maldonado Capriles: 463 [Argentina]

1998a *Zelurus lilloi*: Coscarón: 162 [Argentina: **Chaco. Córdoba**]

1999 *Zelurus lilloi*: Bachmann, 1 (2): 215 [Argentina: **Tucumán**: Cerro San Javier; Tafí del Valle; San Pedro de Colalao]

Zelurus luteispinus (Stål)

1859 *Spiniger luteispinus* Stål, 20 (10- 12): 397. [*n. sp.* Brazil]

Primera cita: Argentina: **Misiones**.

Zelurus martinsi (Costa Lima)

1940 *Spiniger (Spiniger) Martinsi* Costa Lima, 35 (1): 57 [*n. sp.* Brasil]

1951a *Zelurus martinsi*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 24 [Argentina: **Salta**: Cerro Colorado]

1957 *Zelurus martinsi*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 32 [Argentina]

1990 *Zelurus martinsi*: Maldonado Capriles: 464 [Argentina]

1998a *Zelurus martinsi*: Coscarón: 162 [Argentina]

Zelurus mazzai (Costa Lima)

- 1941 *Spiniger mazzai* Costa Lima, 36 (3): 387 [*n. sp.* Argentina: **Santiago del Estero**]
1945 *Zelurus mazzai*: Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 218 [Argentina: **Córdoba**: Agua de Oro]
1947c *Zelurus mazzai*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 36 [Argentina: **Córdoba**: Agua de Oro. **Chaco**: Resistencia. **Santiago del Estero**: Sumampa]
1949a *Zelurus mazzai*: Wygodzinsky, 1: 60 [Argentina: **Santiago del Estero**]
1951a *Zelurus mazzai*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 24 [Argentina: **Catamarca**: San Fernando del Valle de Catamarca. **Córdoba**: Dept. San Javier, La Paz; Alta Gracia, La Granja; Sierras de Córdoba. **Chaco**: Río Araza; Sáenz Peña. **Santiago del Estero**: Chaco, Río Dulce; Río Salado; Colonia Dora]
1957 *Zelurus mazzai*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 32 [Argentina: **Misiones**: Santo Pipó]
1972 *Zelurus mazzai*: Maldonado Capriles, 52: 55 [Argentina: **Santiago del Estero**: Chaco, Río Salado]
1978 *Zelurus mazzai*: Viana & Williner, 11: 73 [Argentina: **Córdoba**: La Paz; Alta Gracia. **Santiago del Estero**. **Tucumán**]
1990 *Zelurus mazzai*: Maldonado Capriles: 464 [Argentina]
1998a *Zelurus mazzai*: Coscarón: 162 [Argentina: **Tucumán**]
1999 *Zelurus mazzai*: Bachmann, 1 (2): 224 [Argentina: **Córdoba**: Agua de Oro]
Primera cita: La Rioja: Guayapa, Patquía.

Zelurus miltosoma (Blanchard)

- 1843 *Reduvius miltosoma* Blanchard, 6: 218. [*n. sp.* Bolivia]
Primera cita: Argentina: Jujuy.

Zelurus miniaceus (Mayr)

- 1965 *Spiniger miniaceus* Mayr, 15: 439 [*n. sp.* Brasil]
1951a *Zelurus miniaceus*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 25 [Argentina: **Chaco**: Dept. Resistencia]

Zelurus opaciventris (Stål)

1859 *Spiniger opaciventris* Stål, 20 (10-12): 395 [*n. sp.* Brasil]

1957 *Zelurus opaciventris*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 36 [Argentina]

1990 *Zelurus opaciventris*: Maldonado Capriles: 465 [Argentina]

1998a *Zelurus opaciventris*: Coscarón: 162 [Argentina]

Primera cita: Chubut: Puerto Pirámides.

Zelurus quiquin Lent & Wygodzinsky

1945 *Zelurus bruchi*: Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 244 [error de identificación, Argentina: **Córdoba**: Agua de Oro; Dept. Calamuchita, El Sauce]

1954 *Zelurus quiquin* Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 434 [*n. sp.* Argentina: **Buenos Aires**: Villa del Parque. **Córdoba**: Dept. Calamuchita, El Sauce; Agua de Oro; Dept. San Javier, La Paz; Yacanto. **La Rioja**: Patquía, Guapa]

1957 *Zelurus quiquin*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 38 [Argentina: **Córdoba**: Valle Hermoso]

1990 *Zelurus quiquin*: Maldonado Capriles: 466 [Argentina]

1998a *Zelurus quiquin*: Coscarón: 162 [Argentina: **Buenos Aires. Córdoba**]

1999 *Zelurus quiquin*: Bachmann, 1 (2): 217 [Argentina: **Córdoba**: Calamuchita, El Sauce; Agua de Oro; La Paz]

Zelurus riojanus (Pennington)

1921 *Spiniger (Pantopsilus) riojana* Pennington: 22 [*n. sp.* Argentina: **La Rioja**]

1949a *Zelurus riojanus*: Wygodzinsky, 1: 61 [Argentina: **La Rioja**]

1951a *Zelurus riojanus*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 15 [Argentina: **Catamarca**: Pomancito. **La Rioja. Santiago del Estero**: Sumampa; Colonia Dora]

1957 *Zelurus riojanus*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 38 [Argentina: **Salta**: C. Moldes]

1990 *Zelurus riojanus*: Maldonado Capriles: 466 [Argentina]

1998a *Zelurus riojanus*: Coscarón: 162 [Argentina: **Salta**]

Zelurus romanai Lent & Wygodzinsky

- 1951b *Zelurus romanaï* Lent & Wygodzinsky, 49: 583 [*n. sp.* Argentina: **Catamarca**: Las Estancias; San Fernando del Valle de Catamarca. **Tucumán**: San Pedro de Colalao; Parque Aconquija; Dep. Faimallá, La Montañita, Quebrada de Lules]
- 1990 *Zelurus romanai*: Maldonado Capriles: 466 [Argentina]
- 1998a *Zelurus romanai*: Coscarón: 162 [Argentina: **Catamarca. Tucumán**]
- 1999 *Zelurus romanai*: Bachmann, 1 (2): 217 [Argentina: **Catamarca**: valle Río Tisaoil (?): Las Estancias. **Tucumán**: San Pedro de Colalao; Parque Aconquija]

Zelurus rufescens (Stål)

- 1859 *Spiniger rufescens* Stål, 20 (10-20): 401 [*n. sp.* Brasil]
- 1951a *Zelurus rufescens*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 26 [Argentina: **Chaco**]
- 1957 *Zelurus rufescens*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 38 [Argentina]
- 1998a *Zelurus rufescens*: Coscarón: 162 [Argentina]

Zelurus ruficollis (Stål)

- 1872 *Spiniger (Acrocoris) ruficollis* Stål, 10 (4): 117 [*n. sp.* Brasil]
- 1947c *Zelurus ruficollis*: Lent & Wygodzinsky, 7 (1): 29 [Argentina: **Misiones**: Eldorado]
- 1998a *Zelurus ruficollis*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]

Zelurus seabrai (Costa Lima & Costa Leite)

- 1950 *Spiniger seabrai* Costa Lima & Costa Leite, 48: 144 [*n. sp.* Probablemente Brasil]
- 1954 *Zelurus seabrai*: Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 437 [Argentina: **Catamarca**: El Rodeo]
- 1957 *Zelurus seabrai*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 38 [Argentina: **Catamarca**: Dept. Ambato, Los Varela]
- 1990 *Zelurus seabrai*: Maldonado Capriles: 467 [Argentina]
- Primera cita: San Luis**: Alto Pencoso.

Zelurus singularis Lent & Wygodzinsky

- 1947c *Zelurus singularis* Lent & Wygodzinsky, 7 (1): 53 [*n. sp.* Argentina: **Catamarca**: Andalgalá. **Mendoza**: Cidola, Gloria. **Neuquen**. **San Juan**]
- 1949a *Zelurus singularis*: Wygodzinsky, 1: 62 [Argentina: **San Juan**]
- 1951a *Zelurus singularis*: Lent & Wygodzinsky, 11 (1): 27 [Argentina: **Catamarca**: San Fernando del Valle de Catamarca]
- 1978 *Zelurus singularis*: Viana & Williner, 11: 73 [Argentina: **La Rioja**: Patquía]
- 1990 *Zelurus singularis*: Maldonado Capriles: 467 [Argentina]
- 1998a *Zelurus seabrai*: Coscarón: 162 [Argentina: **Catamarca**]
- 1998a *Zelurus singularis*: Coscarón: 162 [Argentina: **Córdoba**. **Mendoza**. **Neuquén**. **San Juan**]
- 1999 *Zelurus singularis*: Bachmann, 1 (2): 224 [Argentina: **Catamarca**]

Zelurus sororius guarani Lent & Wygodzinsky

- 1954 *Zelurus sororius guarani* Lent & Wygodzinsky, 14 (4): 428 [*n. subsp.* Brasil. Paraguay. Argentina: **Misiones**: Apóstoles; Puerto Bemberg; Posadas; Pindapoy; Iguazú; Dep. Cainguás, Jardín América; Puerto Iguazú; Santo Pipó; Dep. Concepción, Santa María; Loreto]
- 1972 *Zelurus sororius guaranai* (sic!): Maldonado Capriles, 52: 55 [Argentina: **Misiones**: San Ignacio]
- 1990 *Zelurus sororius guarani*: Maldonado Capriles: 467 [Argentina]
- 1998a *Zelurus sororius guarani*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]
- 1999 *Zelurus sororius guarani*: Bachmann, 1 (2): 214 [Argentina: **Misiones**: Puerto Bemberg; Posadas]

Zelurus stali Lent & Wygodzinsky

- 1945 *Zelurus stali* Lent & Wygodzinsky, 43 (2): 233 [*n. sp.* Argentina: **Córdoba**: Dept. Calamuchita, El Sauce]
- 1949a *Zelurus stali*: Wygodzinsky, 1: 62 [Argentina: **Córdoba**]
- 19?? *Zelurus slati* (sic!): Viana & Williner: 28 [Argentina: Córdoba: El Sauce]
- 1990 *Zelurus stali*: Maldonado Capriles: 468 [Argentina]
- 1998a *Zelurus stali*: Coscarón: 162 [Argentina]

1999 *Zelurus stali*: Bachmann, 1 (2): 217 [Argentina: **Córdoba**: Dep. Calamuchita, El Sauce]

Zelurus stillatipennis (Stål)

1859 *Spiniger stillatipennis* Stål, 20 (10-12): 402 [*n. sp.* Brasil]

1947c *Zelurus stillatipennis*: Lent & Wygodzinsky 7 (1): 29 [Argentina: **Misiones**: Puerto Iguazú; Puerto Bemberg]

1951a *Zelurus stillatipennis*: Lent & Wygodzinsky 11 (1): 27 [Argentina: **Misiones**: Candelaria; Posadas; Iguazú; Urugua-í]

1957 *Zelurus stillatipennis*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 40 [Argentina]

1998a *Zelurus stillatipennis*: Coscarón: 162 [Argentina: **Misiones**]

Zelurus transnominalis Lent & Wygodzinsky

1947c *Zelurus transnominalis* Lent & Wygodzinsky, 7 (1): 34 [*n. sp.* Brasil. Argentina: **Catamarca**: Calpe; Tapia; Nido de Famatina, Los Corrales. **Salta**: Güemes. **Santiago del Estero**: Sumampa]

1951b *Zelurus transnominalis*: Lent & Wygodzinsky, 49: 581 [Argentina: **Catamarca**. **Córdoba**: Cabana. **Corrientes**: Itatí; San Cosme. **Formosa**: Pirané; Dep. Pilcomato, Dist. Palma Sola, Laguna Blanca. **Jujuy**: San Salvador de Jujuy. **La Rioja**: Iliar. **Mendoza**. **Salta**: Ruiz de los Llanos; Güemes; Dep. Orán, Camp. Standard Oil, Aguas Blancas; Urundel; Carapari **Santa Fé**: Piquete. **San Juan**. **Santiago del Estero**: capital, Puente Negro; Colonia Dora; Sumampa; La Banda; Río Hondo, Villa Jiménez; Dep. capital, Mal Paso; Dep. Robles, Turena; Río Salado]

1957 *Zelurus transnominalis*: Lent & Wygodzinsky, 17 (1): 40 [Argentina]

1957 *Zelurus transnominalis*: Wygodzinsky, 17 (2): 271 [Argentina]

1972 *Zelurus transnominalis*: Maldonado Capriles, 52: 55 [Argentina]

1978 *Zelurus transnominalis*: Viana & Williner, 11: 73 [Argentina: **Mendoza**: ciudad]

1990 *Zelurus transnominalis*: Maldonado Capriles: 468 [Argentina]

1998b *Zelurus transnominalis*: Coscarón, 31: 6 [Argentina: **Catamarca**: Colpe. **Salta**: Güemes]

1998a *Zelurus transnominalis*: Coscarón: 162 [Argentina: **Catamarca**. **Chaco**. **Córdoba**. **Corrientes**. **Formosa**. **Jujuy**. **La Rioja**. **Mendoza**. **Salta**. **Santiago del Estero**]

2003 *Zelurus transnominalis*: Coscarón: 361 [Argentina: **Corrientes**]

Zelurus truculentus (Stål)

1860 *Spiniger truculentus* Stål, 2 (7): 70. [*n. sp.* Brazil]

Primeras citas: Argentina: **Salta**: Orán. **Misiones**: Posadas.

CONCLUSIÓN

Como resultado del presente trabajo de tesis se prueba la monofilia del género *Leogorrus* Stål, apoyada por la presencia de un par de tubérculos en la región ventral del ápice de los fémures, la presencia de un tubérculo en el vértice ántero- dorsal de las metapleuras, la coloración general castaña, y la presencia de manchas claras en los hemiélitros. Se establecen dos sinonimias: se considera a *L. incommodus* (Walker) sinónimo junior de *L. ochropus* (Stål), y a *L. insculptus* Hussey de *L. minusculus* (Walker); y además se describen tres nuevas especies para la ciencia; de esta manera el género *Leogorrus* queda constituido por 15 especies: *L. fasciatus* Champion, *L. formicarius* (Fabricius), *L. immaculatus* Champion, *L. interruptus* Champion, *L. litura* (Fabricius), *L. longiceps* Champion, *L. minusculus* (Walker), *L. ochropus* (Stål), *L. pallipes* Stål, *L. picturatus* Stål, *L. venator* Stål, *L. xanthospilus* (Walker), *L. A n. sp.*, *L. B n. sp.* y *L. C n. sp.* Se presenta una hipótesis cladística en la cual se establecen claras relaciones entre pares de especies, aunque la morfología analizada hasta el momento no permita construir una historia evolutiva para todos los taxa estudiados.

Además, como parte del estudio de la biodiversidad de las Reduviinae del continente americano, se presenta una diagnosis de cada uno de los géneros, datos de distribución geográfica y nuevas citas, además de información sobre la biología de sus especies. Se realiza un análisis filogenético de ellos y se establece su naturaleza polifilética, aunque con una estrecha relación entre los géneros *Corupaia*, *Neivacoris*, *Opisthacidius*, *Zeluroides* y *Zelurus*. Se considera que el género *Aradomorpha* Champion debería ser removido de esta subfamilia, ya que comparte gran cantidad de caracteres con integrantes de la subfamilia Physoderinae, como la forma e inserción de las antenas, curvatura del rostro, forma del pronoto, nerviación alar y morfología de las patas. De la misma manera, se opina que el género *Sinnamarynus* Bérenger & Maldonado Capriles podría estar más relacionado con integrantes de la subfamilia Peiratinae, debido a la morfología de la cabeza, del pronoto y las patas.

Finalmente se brinda una lista actualizada de las especies de Reduviinae presentes en la República Argentina; de esta manera la cantidad de géneros y especies se incrementa a ocho y 47 respectivamente.

LITERATURA CITADA

- Ambrose, D.P.** 1983. Bioecology of *Acanthaspis quinquespinosa* (L) (Fabr.) an alate assassin bug (Heteroptera: Reduviidae). *Proceedings of the Symposium of Insect Ecology and Resources Management*, Goel, S.C. (ed.), Muzaffarnagar, India, pp. 107-115.
- Ambrose, D.P.** 1988. Biological Control of Insects Pests by Aumenting Assassin Bugs (Insecta, Heteroptera, Reduviidae). *En: Ananthasubramanian, K.S., P. Venkatesan & S. Silvaraman (eds.), Bicovas (Biological Control of Vectors with Predaceous Arthropods)*, Loyola College, Madras, 2: 25- 40.
- Ambrose, D.P.** 1999. *Assassin Bugs*. Science Publishers, Inc. USA. 337 pp.
- Amyot, C.J.B. & A. Serville.** 1843. *Histoire naturelle des Insectes. Hémiptères*. Paris, Librairie Encyclopedique de Roret, 675 pp.
- Bachmann, A.O.** 1999. Catálogo de los tipos de Heteroptera (Insecta) conservados en el Museo Argentino de Ciencias Naturales. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales*, nueva serie, 1 (2): 191- 230.
- Banks, N.** 1910. Four new Reduviidae. *Entomological News*, 21: 324-325.
- Barret, T.V.** 1976. Parasites and Predators of Triatominae. *En: New Approaches in American Trypanosomiasis Research, PAHO Science Publications*, 318: 24- 30.
- Bérenger, J.M.; J. Maldonado Capriles & D. Pluot-Sigwalt.** 1996. Un nouveau genre de Reduviinae de Guyane et notes sur la sous- famille (Heteroptera, Reduviidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, 101 (3): 251- 256.

Bérenger, J.M. & D. Pluot- Sigwalt. 1997. Relations privilégiées de certains Heteroptera Reduviidae prédateurs avec les végétaux. Premier cas connu d'un Harpactorinae phytophage. *Biologie animale*, 320: 1007- 1012.

Berg, C. 1879. Hemiptera Argentina. *Anales de la Sociedad Científica Argentina*, 7 (6): 262- 278.

Berg, C. 1883. Addenda et emendanda ad Hemiptera Argentina. *Anales de la Sociedad Científica Argentina*, 16 (3): 105- 125.

Bergroth, E. 1905. Rhynchota Neotropica. *Revue d'Entomologie*, 24: 104- 112.

Blanchard, E. 1843. Insectes de l'Amérique méridionale, recueilles par Alcide d'Orbigny pendant les années 1826- 1833, en: *Voyage dans l'Amérique meridionale*, 6 (2) 222 pp + 32 láminas.

Brandt, M. & D. Mahsberg. 2002. Bugs with a backpack: the function of nymphal camouflage in the West African assassin bugs *Paredocla* and *Acanthaspis* spp. *Animal Behaviour*, 63: 277– 284

Breddin, G. 1903. Südamerikanische Raubwanzen. *Societas entomologica*, 18 (15): 114- 115.

Burmeister, H. 1835. *Handbuch der Entomologie*. Tome 2. Enslin, Berlin. Abtheil 1: x- xii, 1- 400.

Cai, W. & X. Shen. 1997. A key to Chinese species of *Reduvius* with description of five new species (Heteroptera: Reduviidae: Reduviinae). *Entomotaxonomia*, 19 (4): 253- 267.

Cai, W., L. Sun & M. Tomokuni. 2001. A review of the species of the reduviid genus *Tiarodes* (Heteroptera: Reduviidae: Reduviinae) from China. *European Journal of Entomology*, 98: 533- 542.

Carcavallo, R.U. 1970. Epidemiología de la tripanosomiasis americana y las posibilidades de control biológico. *H. D. Srivastava Commentaries*, Izatnagar, India, 381- 390.

Carcavallo, R.U. & A. Martínez. 1968. *Entoepidemiología de la República Argentina*, JICEFA, Tomo I: 97. Buenos Aires.

Carpintero, D.J. 1981. Sobre Reduviidae predadores de Triatominae. *Comunicaciones del Museo Argentino de Ciencias Naturales*, Entomología, 1 (6): 83- 92.

Cassis, G. & G.F. Gross. 1995. *Zoological Catalogue of Australia*. 27.3A. Hemiptera: Heteroptera (Coleorrhyncha to Cimicomorpha). Australian Biological Resources Study, CSIRO Publishing, Australia, 506 pp.

Champion, G.C. 1897-1901. Insecta, Rhynchota. Hemiptera- Heteroptera. Vol. II: 193- 304. En: Goodwin & Salvin (eds.) *Biologia Centrali Americana*. Rhynchota, London, XVI + 416, 22 pl.

China, W.E. 1943. The generic names of British Insects. The generic names of the British Hemiptera- Heteroptera, with a check- list of the British species. *Royal Entomological Society*, 8: 209- 342.

China, W.E. & N.C.E. Miller. 1950. The 3rd Danish Expedition to Central Asia. Zoological Results 3. Hemiptera (Insecta) from Afghanistan. *Videnskabelige Meddelelser fra Dansk naturhistorik Forening*, 112: 225- 234.

China, W.E. & N.C.E. Miller. 1959. Check-list and keys to the families and subfamilies of the Hemiptera- Heteroptera. *Bulletin of the British Museum (Natural History)*, Entomology, 5 (1): I- 45.

Comisión Internacional de Nomenclatura Zoológica (ICZN). 1999. Código Internacional de Nomenclatura Zoológica (4º Edición), 156 pp.

Coscarón M.C. 1994. The female terminalia in the genus *Rasahus* Amyot & Serville (Heteroptera, Reduviidae, Peiratinae). *Revista Brasileira de Entomologia*, 38 (1): 63-77.

Coscarón, M.C. 1998a. Cap. 15. Reduviidae. Pp.: 115- 162. En: Morrone, J.J. & S. Coscarón (eds.) *Biodiversidad de Artrópodos Argentinos. Una perspectiva biotaxonómica*. Ediciones SUR: La Plata. 599 pp.

Coscarón, M.C. 1998b. Los ejemplares tipo de Reduviidae (Heteroptera) depositados en la colección del Museo de La Plata. *Revista del Museo de La Plata (nueva serie), Serie Técnica y Didáctica* nº 31: 1- 9.

Coscarón, M.C. 2002. 25- Reduviidae. En: Llorente Bousquets, J. & J.J. Morrone (eds.). *Biodiversidad, Taxonomía y Biogeografía de Artrópodos de México: Hacia una síntesis de su conocimiento*. Vol. III. CONABIO-UNAM, México, 670 pp.

Coscarón, M.C. 2003. Anexo 1: Biodiversidad de chinches terrestres (Insecta: Heteroptera) en los Esteros del Iberá: inventario faunístico en la provincia de Corrientes, pp. 359- 367. En: Alvarez, B.B. (ed.) *Fauna del Iberá*, EUDENE, Corrientes, Argentina. 375 pp.

Coscarón, M.C., M.S. Loíacono & L. De Santis. 1999. Vol. III, cap. 20: 891-924. Predators and Parasitoids. En: Carcavallo, R.U., I. Galíndez Girón, J. Jurberg & H.

Lent (eds.) *Atlas of Chagas' Disease Vectors in the Americas*. Editora Fiocruz. Rio de Janeiro.

Coscarón, M.C., M.C. Melo & D.V. Ohashi. 2002. Description of fourth instar of *Cosmoclopius nigroannulatus* (Stål) (Heteroptera: Reduviidae: Harpactorinae). *FACENA*, 18: 59-61.

Costa Lima, A. da. 1940. Sobre as espécies de *Spiniger* (Hemiptera: Reduviidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 35 (1): 1- 123 + 10 láminas.

Costa Lima, A. da. 1941. *Spiniger Mazzai n. sp.* (Hemiptera: Reduviidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 36 (3): 387- 389.

Costa Lima, A. da & I. da Costa Leite. 1950. Sobre as espécies de *Spiniger* do grupo *femoralis*. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 48: 143- 146.

Davis, N.T. 1966. Contributions to the morphology and phylogeny of the Reduvioidea (Hemiptera: Heteroptera). Part III. The male and female genitalia. *Annals of the Entomological Society of America*, 59 (5): 911- 924.

De Santis, L., M.C. Coscarón & M.S. Loiácono. 1987. Nuevos aportes al conocimiento de los insectos entomófagos que destruyen a las vinchucas. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina*, 44 (2): 169- 177.

De Santis, L., M.S. Loiácono & M.C. Coscarón. 1981. Lucha biológica contra las vinchucas (Hemiptera, Reduvioidea). El empleo de insectos hematófagos. *Revista del Museo de La Plata* (n.s.), Secc. Zool., 12 (123): 239- 260.

Distant, W.L. 1902a. Rhynchotal notes. XIV. Families Hydrometridae, Henicocephalidae, and Reduviidae (part.). *Annals and Magazine of Natural History*, (7) 10: 13- 194

Distant W.L. 1902b. Rhynchotal notes. XV. Heteroptera: family Reduviidae (continued), Piratinae, and Ectrichodiinae. *Annals and Magazine of Natural History*, (5) 10: 282-295.

Distant, W.L. 1904. *The fauna of British India, including Ceylon and Burma. Rhynchota (Heteroptera)*. London: Taylor & Frances, 2: 243- 503.

Dupuis, C. 1955. Les génitalia des Hémiptères Hétéroptères (Génitalia externes des deux sexes, voies ectodermiques femelles). *Memoires du Museum national d'Histoire naturelle (A Zoologie)*, 6: 183- 287.

Fabricius, J.C. 1775. *Systema entomologiae*. Kortii: Flensburgi et Lipsiae: i- xxx, 832 pp.

Fabricius, J.C. 1787. *Mantissa Insectorum*, sistens species nuper detectas. Proft, Hafniae, 2: 1- 382.

Fabricius, J.C. 1794. *Entomologia Systematica emendata et aucta, secundum classes, ordines, genera, species adjectis synonymis, locis, observationibus, descriptionibus*. Proft, Hafniae, 4: 1- 472.

Fabricius, J.C. 1803. *Systema Rhyngotorum secundum ordines, genera, species adjectis synonymis, locis, observationibus, descriptionibus*. Brunsvigiae: Carolum Reichard, i- vi, 1- 314.

Forero, D. & C. Weirauch. 2005. Synonymy of *Hapinoderes cicheroi* Martínez & Carcavallo, 1989 with *Aradomorpha crassipes* Champion, 1899 (Hemiptera: Reduviidae). *Zootaxa*, 950: 1- 4.

Fracker, S.B. 1912. A systematic outline of the Reduviidae of North America. *Proceedings of the Iowa Academy of Science*, 19: 217- 252.

Froeschner, R.C. 1988. Family Reduviidae Latreille, 1807. The Assassin Bugs. *En: Henry, T.J. & R.C. Froeschner (eds.) Catalog of the Heteroptera or True Bugs, of Canada and the Continental United States*. E.J. Brill, 958 pp.

Froeschner, R.C. 1999. True bugs (Heteroptera) of Panamá: a synoptic catalog as a contribution to the study of panamanian biodiversity. *Memoirs of the American Entomological Institute*, 61: 393 pp.

Ghauri, M.S.K. 1962. *Peregrinator* Kirkaldy (1904) (Reduviidae, Heteroptera) a valid genus. *Annals and Magazine of Natural History*, (13) 5: 417- 420

Ghauri, M.S.K. 1973. Hemiptera (bugs). Chapter 8 : 373- 393. *En: Smith, K.G.V. (ed.) Insects and other Arthropods of medical importance*, London, Trustees of the British Museum of Natural History, 561 pp.

Gmelin, J.F. 1790. *Caroli a Linné Systema Naturae*. Ed. 13. Lipsiae, 1 (4): 2041- 2224.

Goloboff, P.A. 1993a. Piwe: Parsimony and implied weights. Version 2.9. *NONA: a tree searching program*. Version 1.5, [MS- DOS program and documentation]. Distributed by the author.

Goloboff, P.A. 1993b. Estimating character weights during tree search. *Cladistics*, 9: 83- 91.

Goloboff, P.A., J. Farris & K. Nixon. 2003. T.N.T.: Tree Analysis Using New Technology. Program and documentation, available from the authors, and at www.zmuc.dk/public/phylogeny

Gray, G. 1832. Descriptions. En: Griffith, E., *Insecta. Animal Kingdom*, London. 15 (2): 1- 796, 128 pls.

Guérin- Méneville, F.E. 1857. Ordre des Hémiptères, Latr. Première section. Hétéroptères, Latr. En: M.R. Sagras's *Histoire Physique, Politique et Naturelle de l'Île de Cuba*. Arthus Bertrand, Paris. 7: 359- 424.

Hahn, C.J.E. 1826. *Icones ad monographiam Cimicum*. Nürnberg: Lechner, 1 +24 pls.

Hahn, C.J.E. 1835. *Die wanzenartigen Insecten*, getreu nach der Natur abgebildet und beschrieben. Nürnberg: Zeh'schen Buchhandlung, 3: 17- 32.

Hart, E.R. 1972. A systematic revision of the genus *Zelus* Fabricius (Hemiptera: Reduviidae). *Texas A&M University, Ph.D. Thesis, 1972: Entomology*.

Herrich-Schaeffer, G.A.W. 1848. *Die wanzenartigen Insekten getreu der Natur abgebildet und beschrieben*, Nürnberg, Alemania: C.H. Zeh'schen Buchhandlung, 8: 1- 130.

Hijmans, R.J., L. Guarino, C. Bussink, P. Mathur, M. Cruz, I. Barrantes & E. Rojas. 2004. DIVA- GIS, version 4. A geographic information system for analysis of biodiversity data. Manual. www.diva-gis.org

Hussey, R.F. 1953. Four new Neotropical Reduviidae. *Proceedings of the Entomological Society of Washington*, 55 (4): 196- 205.

Jakovlev, B.E. 1874. Contributions to the entomological fauna of European Russia. IV. *Trudy Russkogo Entomologicheskogo Obshchestva*, 8: 46- 82.

Jakovlev, B.E. 1901. Description d'un nouveau genre de Réduviides (Hemiptera-Heteroptera). *Revue Russe d'Entomologie*, 1: 101- 102.

Jeannel, R. 1919. *Insectes Hémiptères III. Henicocephalidae et Reduviidae. Voyage de Ch. Allouaud et R. Jeannel en Afrique Orientale (1911- 1912)*. Paris, Libraire des Sciences naturelles, 133- 313 pp. + 12 pls.

Kiritschenko, A.N. 1916. Annotationes de quibusdam Reduviidis (Hemiptera-Heteroptera). *Ezhegodnik Zoologicheskago Muzeya Imperatorskoi Akademii Nauk*, 21: 164.

Kirkaldy, G.W. 1904. Bibliographical and nomenclatorial notes on the Hemiptera. No. 3 *The Entomologist*, 37 (498): 279- 283.

Kirkaldy, G.W. 1909. Hemiptera: new and old. N°1. *The Canadian Entomologist*, 41: 30- 32.

Klug, J.C.F. 1830. *Symbolae physicae, seu Icones et descriptions Insectorum, quae ex itinere per Africam borealem et Asiam. F.G. Hemprich ey C.H. Ehrenberg studio novae et illustratae redierunt*, Berolini, 2: a-f, 11-20.

Latreille, P.A. 1807. *Genera crustaceorum et insectorum*, etc. Vol. III. Paris: Amand Koenig, p. 1- 258.

Latreille, P.A. 1810. *Considérations générales sur l'ordre naturel des animaux, composant les classes des Crustacés, des Arachnides et des Insectes, avec tableau méthodique de leurs genres, disposés en familles*. Paris: F. Schoell, 29: 1- 444.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1944. Nova espécie do género *Aradomorpha* Champion, 1899 (Hemiptera, Reduvioidea). *Revista Brasileira de Biologia*, 4 (4): 475- 481.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1945. Contribuição ao conhecimento do gênero *Zelurus* Hahn (*Spiniger* auct.) (Reduviidae, Hemiptera). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 43 (2): 205- 269.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1947a. Contribuição ao conhecimento dos “Reduviinae” americanos (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 7 (3): 341- 368.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1947b. Notes on some assassin bugs of the genus *Zelurus* from the collections of the United States National Museum. *Proceedings of the United States National Museum*, 47 (3217): 343- 349.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1947c. Sobre algumas espécies de *Zelurus* Hahn (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biología*, 7 (1): 25- 55.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1948. On two new genera of American “Reduviinae”, with a key and notes on others (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 8 (1): 43- 55.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1951a. Estudos sobre o gênero *Zelurus* Hahn (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 11 (1): 1- 28.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1951b. Contribuição ao conhecimento de *Zelurus fulvomaculatus* (Berg, 1879) e sete outras espécies afins (Reduviidae, Hemiptera). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 49: 575- 594.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1954. Contribuição ao conhecimento das espécies de *Zelurus* do grupo *femoralis* (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 14 (4): 407- 442.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1955. Espécies venezuelanas dos gêneros *Zelurus* Hahn e *Opisthacidius* Berg (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 15 (2): 117- 190.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1956. Situação atual do gênero *Opisthacidius* Berg, 1897 (Hemiptera, Reduviidae). *Revista Brasileira de Biologia*, 16 (3): 326- 334.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1957. Notas sobre *Zelurus* Hahn (Hemiptera, Reduviidae). *Revista Brasileira de Biologia*, 17 (1): 21- 42.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1959. Sobre los géneros *Pseudozelurus* Lent & Wygodzinsky y *Zeluroides* Lent & Wygodzinsky (Reduviinae, Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 19 (4): 351- 365.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1966. Os tipos de G. Breddin de *Spiniger* (= *Zelurus* Hahn) (Hemiptera, Reduviidae). *Revista Brasileira de Biologia*, 26 (2): 145- 164.

Lent, H. & P. Wygodzinsky. 1968. Situação atual das espécies de *Zelurus* Hahn do grupo *formosus* (Hemiptera, Reduviidae). *Revista Brasileira de Biologia*, 28 (3): 317- 326.

Lepeletier, A.L.M. & J.G.A. Serville. 1825. *Encyclopédie méthodique*, 10: 276. Paris.

Lethierry, L.F. & G. Severin. 1896. *Catalogue général des Hémiptères*. Vol. III. Hétéroptères. Berlin: F. Fiedländer & Fils, Libraires- éditeurs, Musée royal d'Histoire naturelle de Belgique, 286 pp.

Linnavuori, R. 1986. Heteroptera of Saudi Arabia. *Fauna of Saudi Arabia*, 8: 31- 197.

Linné, C. 1758. *Systema Naturae per regna triae naturae, secundum classes, ordines, genera, species, cum characteribus, differentiis, synonymis, locis*. 10^o Edición, reformada, Holmiae: Laurenti Salvii, i-v, 824 pp.

Livingstone, D. & D.P. Ambrose. 1978. Bioecology, ecophysiology, and ethology of the Reduviids of the scrub jungles of Palghat gap. Part VII. Bioecology of *Acanthaspis pedestris* Stål (Reduviidae, Acanthaspidinae) a micropterous entomophagous species. *Journal of Madras University*, B, 41 (3): 97- 118.

Livingstone, D. & D.P. Ambrose. 1979. Feeding behavior and predatory efficiency of some reduviids from the Palghat gap. *Journal of Madras University*, B, 41 (2): 1- 20.

Livingstone, D. & D.P. Ambrose. 1986. Nymphal camouflaging in assassin bugs (Insecta- Heteroptera- Reduviidae). *Proceedings of the III Oriental Entomological Symposium*, Febrero 1984, Prabhoo, N.R., V.K.K. Parghu, N. Mohandas & G.K. Karnavar (eds.), Trivandrum, Univ. of Kerala: 95- 101.

Maldonado Capriles, J. 1972. Neotropical Reduviidae (Heteroptera) in the Museum of Zoology of the University of Helsinki, Finland, with description of new species. *Notulae entomologicae*, 52: 47- 56.

Maldonado Capriles, J. 1986. Designation of lectotypes from New World reduviid syntypes in the "Institut royal des Sciences naturelles de Belgique" (Insecta: Hemiptera). *Bulletin Institut royal Sciences naturelles de Belgique*, Entomologie, 56: 41- 44.

Maldonado Capriles, J. 1990. Systematic catalogue of the Reduviidae of the World (Insecta: Heteroptera). *Caribbean Journal of Sciences*. Edición especial, i-x, 1- 694.

Maldonado Capriles, J. & T.H. Farr. 1977. Assassin Bugs of Jamaica (Hemiptera: Reduviidae). *Sloanea, Occasional Papers of the natural History Division of the Institute of Jamaica*, 2: 1- 18.

Martínez, A. 1974. Contribución al conocimiento del género *Zelurus* Hahn, 1826 (Hemiptera, Reduviidae). *Physis*, secc. C, 33 (87): 231- 235.

Martínez, A. & R.U. Carcavallo. 1989. Physoderinae Neotropicales (Hemiptera- Reduviidae). *Chagas*, 5: 11- 18.

Martínez, A. & J.A. Cichero. 1972. *Los vectores de la Enfermedad de Chagas en la República Argentina*. Publicaciones del Ministerio de Bienestar Social: 12.

Mayr, G.L. 1865. Diagnosen neuer Hemipteren. II. En: *Verhandlungen der zoologisch- Botanischen Gesellschaft in Wien*, 15: 429- 446. (Publicado por separado 1- 18)

Mazza, S. 1942. Consideraciones sobre la Enfermedad de Chagas en Bolivia. *Prensa Médica Argentina*, 29 (51): 1- 15.

Melo, M.C., P.M. Dellapé, D.L. Carpintero & M.C. Coscarón. 2004. Reduviidae, Miridae y Lygaeoidea (Hemiptera) recolectados en Colonia Carlos Pellegrini (Esteros de Iberá, Corrientes, Argentina). *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina*, 63 (1-2): 59- 67.

Miller, N.C.E. 1951. The "group *tarsatus*" of the genus *Reduvius* (Hemiptera- Reduviinae). *Societas Scientiarum Fennica, Commentationes biologicae*, 12 (10): 1- 39.

Miller, N.C.E. 1955. New species of *Reduvius* (Hemiptera- Reduviidae- Reduviinae). *Acta entomologica Musei nationalis Pragae*, 30 (445): 61- 120.

Miller, N.C.E. 1956. *The Biology of the Heteroptera*. Leonard Hill (Books) Limited, London, 161 pp.

Montrouzier, P.E. & V. Signoret. 1861. Essai sur la faune entomologique de la Nouvelle Calédonie. *Annales de la Société entomologique de France*, 4 (1): 59- 74.

Morrone, J.J. 2001. *Biogeografía de América Latina y el Caribe*. M & T - Manuales & Tesis SEA, vol. 3. Zaragoza, España. 148 pp.

Neiva, A. 1928. Sobre la presencia en Salta del *Spiniger domesticus* César Pinto, reduvido insectívoro frecuentemente encontrado en los domicilios. *Boletín del Instituto de Clínica Quirúrgica, Universidad Nacional de Buenos Aires*, 4 (28-31): 657-659.

Nunes Victório, V.M., J. Jurberg & H. Lent. 1989. Estudo comparativo da genitalia externa masculina de duas espécies de *Zelurus* Hahn, 1826 (Hemiptera, Reduviidae, Reduviinae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 84 (2): 219-226.

Ohashi, D. V. & J. D. Urdampilleta. 2003. Interacción entre insectos perjudiciales y benéficos en el cultivo de tabaco de Misiones, Argentina. INTA, Argentina, *RIA*, 32 (2): 113-124.

OMS. 2004. Informe sobre la salud en el mundo 2004. Organización Mundial de la Salud. www.who.int/whr/2004/annex/topic/en/annex_2_es.pdf

Pennington, M.S. 1921. *Lista de los Hemipteros Heteropteros de la República Argentina*, Buenos Aires, 2: 17- 28.

Pinto, C. 1927. *Spiniger domesticus* n. sp. Hemiptère succeur d'insectes (Famille des Reduviidae, sous-famille Reduviinae). *Comptes Rendues, Société de Biologie (Paris)*, 97: 833- 834.

Puton, A. 1886. *Catalogue des Hémiptères (Hétéroptères, Cicadines et Psyllides) de la faune paléarctique*, 3^o Edición, Blanc- Hardel, Caen, 100 pp.

Putshkov, P.V. 1983. On the change of the taxonomic status of *Parthocoris* Miller 1950 and *Pseudoreduvius* Villiers 1948 (Heteroptera, Reduviidae). *Entomologicheskoe Obozrenie*, 62: 728- 731.

Putshkov, V.G. & P.V. Putshkov. 1985-1989. *A catalogue of the Assassin bugs (Heteroptera, Reduviidae) of the world*. Genera (1985): 1-138. I. Ectrichodiinae (1986): 1- 75 [VINITI, n^o 4852- B86]; II. Reduviinae, Peiratinae, Phimophorinae, Physoderinae, Saicinae, Salyavatinae, Sphaeridopinae: (1987) 1- 212 [VINITI, n^o 4689- B87]; IV. Bactrodinae, Centrocneminae, Cetherinae, Chryxinae, Elasmodeminae, Manangocorinae, Hammacerinae, Holoptilinae, Stenopodinae, Tribelocephalinae, Triatominae, Vescinae (1988a): 1-145 [VINITI, n^o 287- B88]; III. Harpactorinae (1988b): 1- 264 [VINITI, n^o 286- B88]; V. Emesinae (1988): 1- 118 [VINITI, n^o 3271- B88]; VI. Bibliography (1989): 1-105 [VINITI, n^o 4286- B89]. Depositado en VINITI, Moscow and Kiev. [Copias Xerox y microfichas de este trabajo fueron enviadas por los autores a algunas instituciones y colegas]

Putshkov, P.V. & V.G. Putshkov. 1996. Family Reduviidae Latreille, 1807. Assassin-bugs, 148- 265. *En*: Aukema, B. & C. Rieger (eds.) 1996. *Catalogue of the Heteroptera of the Palearctic Region*, 2. Cimicomorpha. Netherlands Entomological Society, 361 pp.

Readio, P.A. 1927. Studies on the biology of the Reduviidae of America North of Mexico. *The University of Kansas Science Bulletin*, 17 (1): 1- 290.

Reuter, O.M. 1881. Ad cognitionem Reduviidorum mundi antiqui. *Acta Societatis Scientiarum Fennicae* (1883), 12: 269- 339.

Reuter, O.M. 1892. Monographia generis *Reduvius* Fabricius, Lam. *Acta Societatis Scientiarum Fennicae*, 19 (15): 1- 36.

Ryckman, R.E. 1954. *Reduvius senilis* Van Duzee from the lodges of *Neotoma* in San Juan County, Utah (Hemiptera, Reduviidae). *Bulletin of the Southern California Academy of Sciences*, 53 (2): 88.

Ryckman, R.E. & J.V. Ryckman. 1967. Epizootiology of *Trypanosoma cruzi* in Southwestern North America. Part XI: Biology of the genus *Reduvius* in North America and the possible relationships of *Reduvius* to the epizootiology of *Trypanosoma cruzi* (Hemiptera, Reduviidae) (Kinetoplastida, Trypanosomidae). *Journal of Medical Entomology*, 4 (3): 326- 334.

Ronderos, R.A. 1965. Presencia del género *Neivacoris* Lent & Wygodzinsky, 1947 en la Argentina (Hemiptera, Reduviidae). *Neotropica*, 11 (35): 50.

Schuh, R.T. & J.A. Slater. 1995. *True bugs of the World (Hemiptera: Heteroptera). Classification and natural history.* Cornell University Press, Ithaca y Londres. 336 pp.

Schummel, T.E. 1827. [*Rhyparocoris*]. Übersicht der Arbeiten und Veränderungen der Schlesischen Gesellschaft für Vaterländische Kultur, 1826: 22.

Silva, I.I. 1973. Observaciones sobre *Zelurus femoralis*, sus huevos y sus larvas. *Revista de la Facultad de Medicina, UNTucumán*, 10: 239- 271.

Stål, C. 1854. Nya Hemiptera. Öfversigt af Kongliga Svenska Vetenskaps- Akademiens Förhandlingar, 11 (8): 231- 255.

Stål, C. 1855. Nya Hemiptera. Öfversigt af Kongliga Vetenskaps- Akademiens Förhandlingar, 12 (4): 181- 192.

Stål, C. 1859. Synopsis specierum *Spinigeri* generis. *Stettiner entomologische Zeitung*, 20 (10- 12): 395- 404.

Stål, C. 1860. Bidrag till Rio Janeiro- Traktens Hemipter- fauna. *Kongliga Svenska Vetenskaps- Akademiens Handlingar*, 2 (7): 1- 84.

Stål, C. 1862. Hemiptera Mexicana enumeravit speciesque novas descripsit. *Stettiner entomologische Zeitung*, 23 (10- 12): 437- 462.

Stål, C. 1866. Bidrag till Reduviidernas kännedom. *Öfversigt af Kongliga Vetenskaps- Akademiens Förhandlingar*, 23 (9): 235- 302.

Stål, C. 1868. Hemiptera Fabriciana. *Kongliga Vetenskaps- Akademiens Handlingar*, 7 (11): 1- 184.

Stål, C. 1872. Enumeratio Reduviidarum Americae. *En: Enumeratio Hemipterorum. Kongliga Vetenskaps-Akademiens Handlingar*, 10 (2): 66- 128.

Stål, C. 1874. Enumeratio Reduviidarum Europae, Africae, Asiae et Australiae, *En: Enumeratio Hemipterorum. Kongliga Vetenskaps-Akademiens Handlingar*, 12 (1): 1- 186.

Thiele, K. 1993. The Holy Grail of the perfect character: The cladistic treatment of morphometric data. *Cladistics*, 9: 275- 304.

Tomokuni, M. & W. Cai. 2002. Three new species of *Tiarodes* Burmeister (Heteroptera, Reduviidae, Reduviinae) from the Philippines and Malaysia. *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, 49 (2): 213- 219.

Uhler, P.R. 1886. Check-list of the Hemiptera Heteroptera of North America. *Journal of the Brooklyn Entomological Society*, 1- 31.

Usinger, R.L. 1943. A revised classification of the Reduvidae with a new subfamily from South America. *Annals of the Entomological Society of America*, 36 (4): 602- 618.

Viana, M.J. & G.J. Williner. 1977. Evaluación de la fauna entomológica y aracnológica de las provincias cuyanas. Primera comunicación. *Acta Scientifica, Entomología*, p. 1- 29.

Viana, M.J. & G.J. Williner. 1978. Evaluación de la fauna entomológica y aracnológica de las provincias centrales y cuyanas. Cuarta comunicación. *Acta Scientifica, Entomología*, 11: 1- 77.

Villiers, A. 1948. Hémiptères Reduvidae de l'Afrique Noire. En: *Faune de l'Empire Français*. Paris, Editions du Museum, 11: 489 pp.

Walker, F. 1873. *Catalogue of the specimens of Hemiptera Heteroptera in the collection of the British Museum*. Part. VII. Printed for the Trustees of the British Museum: London. 213 pp.

Wood, S.F. 1954. Experimental destruction of the cone-nose bug, *Triatoma*, by the assassin bugs, *Reduvius personatus* and *R. senilis* (Hemiptera, Reduviidae). *Bulletin of the Southern California Academy of Sciences*, 53 (3): 174- 176.

Wood, S.F. 1975. Notes on possible natural control agents for cone-nose bugs *Triatoma* and *Paratriatoma* (Hemiptera: Reduviidae). *Natural Pest Control Operator News*, 35 (6): 16- 19.

Wygodzinsky, P. 1945. Notas sobre Reduviidae de Venezuela, com a descrição de uma nova espécie de Emesinae (Hemiptera). *Boletín de Entomología venezolana*, 4 (3): 149- 152.

Wygodzinsky, P. 1946. Sobre um novo gênero de Harpactorinae do Brasil, com notas sobre os gêneros *Harpactor* Laporte e *Erbessus* Stål (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 17 (3): 401- 416.

Wygodzinsky, P. 1948a. Sobre alguns Reduviidae da Região Amazônica (Hemiptera). *Revista de Entomología*, Rio de Janeiro, 19 (3): 557- 564.

Wygodzinsky, P. 1948b. On some "Reduviidae" belonging to the Naturhistorisches Museum at Vienna (Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia*, 8 (2): 209- 224.

Wygodzinsky, P. 1949a. *Elenco sistemático de lo Reduviiformes americanos*. Instituto de Medicina Regional de Tucumán, Monografía nº 1: 1- 102 pp.

Wygodzinsky, P. 1949b. Notas sobre Reduviidae Argentinos (Hemiptera). *Anales Instituto Médico Regional*, 2 (3): 335- 340.

Wygodzinsky, P. 1957. On the Reduviidae mentioned or described by Carlos Berg (Hemiptera, Insecta). *Revista Brasileira de Biologia*, 17 (2): 263- 274.

Wygodzinsky, P. 1959. Notas y descripciones de Reduviidae Bolivianas (Hemiptera). *Acta zoologica Lilloana*, 17: 293- 320.

Wygodzinsky, P. & H. Lent. 1980. Description of one new monotypic genus of Reduviinae from Panamá and two from Southern India (Hemiptera, Reduviidae). *Revista Brasileira de Biologia*, 40 (4): 733- 742.

Wygodzinsky, P. & J. Maldonado Capriles. 1972. Description of the first genus of Physoderinae Assassin Bugs (Reduviidae, Hemiptera) from the New World. *American Museum Novitates*, 2504: 1- 7.

Wygodzinsky, P. & R.L. Usinger. 1960. Heteroptera: Reduviidae. *En:* Gressit, J.L. (ed.) *Insects of Micronesia*, Honolulu, Bernice P. Bishop Museum, 7 (5): 231- 283.

Wygodzinsky, P. & R.L. Usinger. 1964. The genus *Reduvius* in Western North America (Reduviidae, Hemiptera, Insecta). *American Museum Novitates*, 2175: 1- 15.

Zeng, F. & A.C. Cohen. 2002. Biochemical characterization of salivary elastase in the assassin bug *Zelus renardii*. *The 2002 ESA Annual Meeting and Exhibition*, Noviembre 2002.

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	0	1	2	3	4	5	6	7	8	9	0	1	2	3
<i>P. biannulipes</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
<i>L. fasciatus</i>	0	1	1	1	0	1	1	1	0	0	1	0	1	0	0	1	1	0	0	2	0	1	0
<i>L. formicarius</i>	1	1	1	0	1	1	1	0	0	0	1	1	1	2	1	0	0	0	0	2	0	0	1
<i>L. immaculatus</i>	1	0	0	0	1	1	1	1	0	0	1	0	1	2	0	1	1	1	1	2	1	0	1
<i>L. interruptus</i>	1	1	0	1	1	1	1	1	0	0	1	0	1	3	0	1	0	0	1	2	0	0	1
<i>L. litura</i>	1	2	0	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	3	1	0	0	0	1	1	0	0	1
<i>L. longiceps</i>	0	1	0	0	1	1	1	1	0	0	1	1	1	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0
<i>L. minusculus</i>	1	0	0	0	0	1	0	0	1	0	1	1	1	2	0	0	0	0	0	2	0	0	1
<i>L. ochropus</i>	0	1	1	1	1	1	1	1	0	0	1	1	1	0	0	0	0	0	0	1	1	0	0
<i>L. pallipes</i>	1	2	0	1	1	0	1	0	0	1	1	1	1	3	0	0	1	0	1	0	0	0	1
<i>L. picturatus</i>	1	1	0	1	1	1	0	1	0	1	1	1	1	3	0	1	0	0	1	2	0	0	1
<i>L. venator</i>	0	1	0	0	1	0	1	1	0	0	1	1	1	1	0	1	0	0	1	2	0	0	0
<i>L. xanthospilus</i>	1	1	0	1	1	1	1	0	0	1	1	1	1	0	1	0	0	0	0	2	0	1	1
<i>L. A n.sp.</i>	1	1	0	0	1	1	0	0	1	0	1	1	1	2	0	0	0	0	0	2	0	?	1
<i>L. B n.sp.</i>	1	2	0	1	0	1	1	0	0	0	1	1	1	2	0	0	0	0	1	2	1	?	1
<i>L. C n.sp.</i>	1	1	0	1	0	1	0	0	0	0	1	1	1	3	0	1	0	1	1	2	0	1	1

Tabla 1.- Matriz básica de datos: análisis filogenético de las especies del género *Leogorrus* Stål.

Tabla 2.- Matriz básica de datos: análisis filogenético de los géneros americanos de la subfamilia Reduviinae Amyot & Serville.

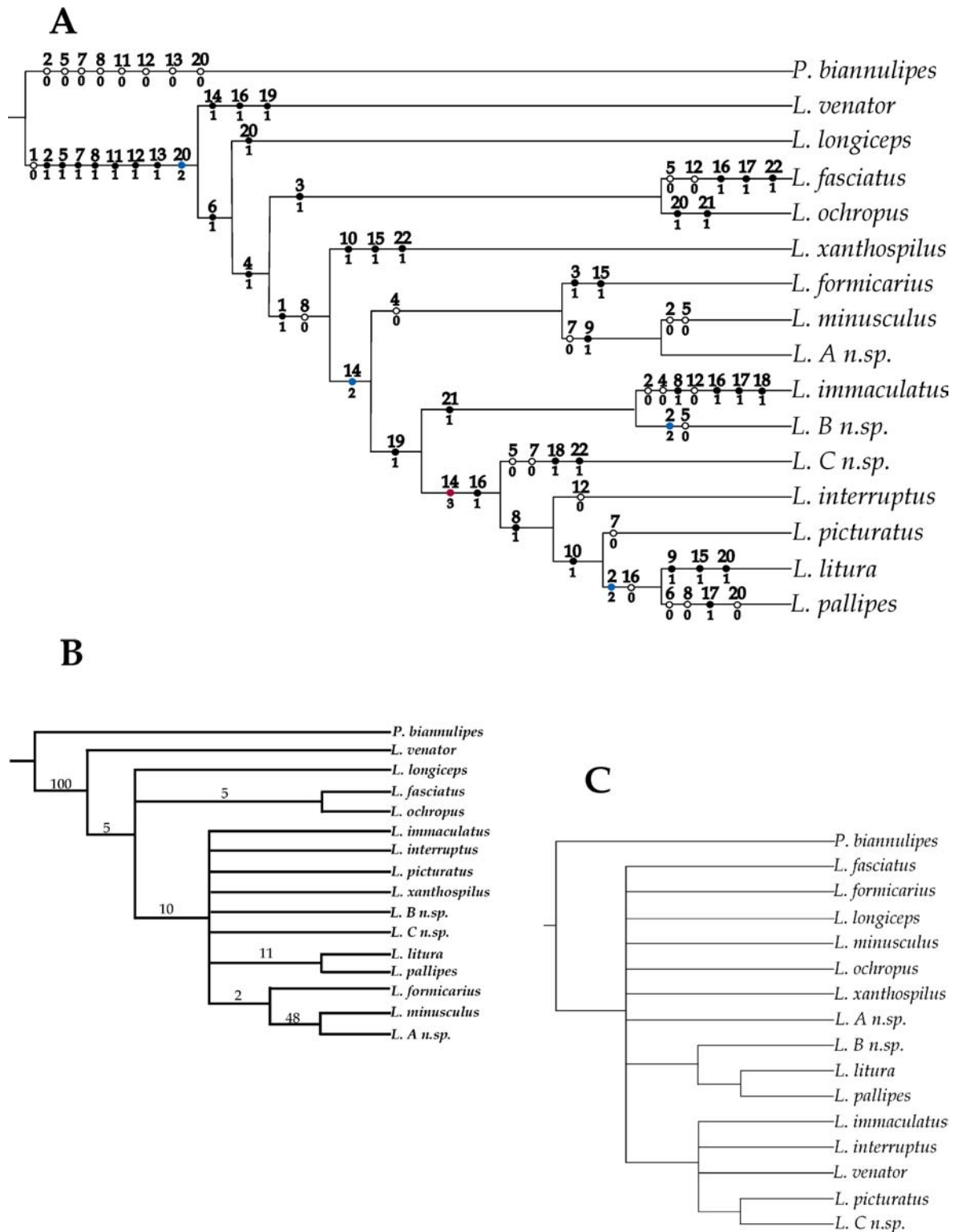


Figura 1.- A. Cladograma del género *Leogorrus* Stål. B.- Cladograma con los valores de Jackknife, P= 36. C.- Cladograma de consenso de 4 árboles, long.= 63.

Figura 2.- Cladograma más corto encontrado del análisis de las Reduviinae americanas.

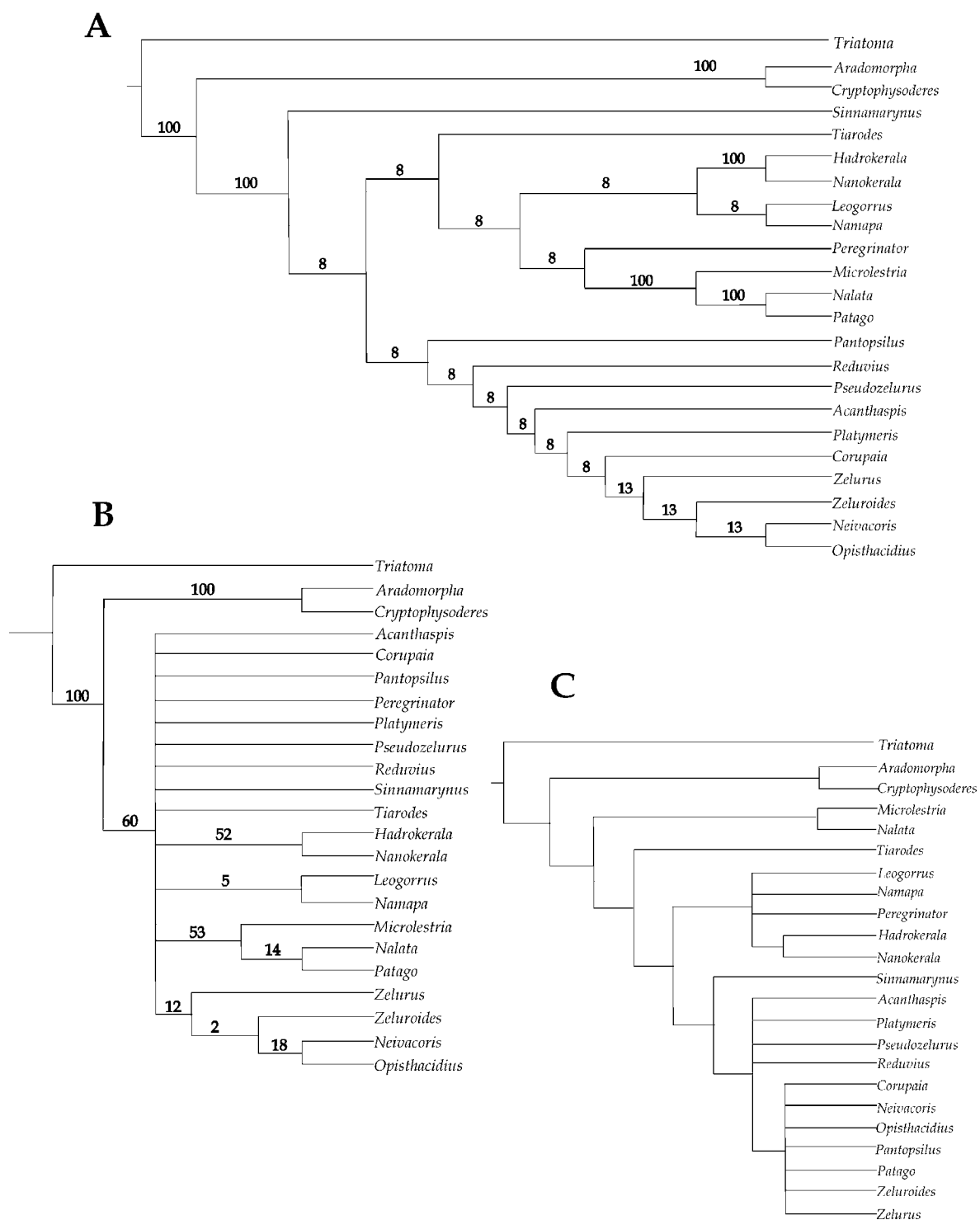


Figura 3.- A.- Cladograma con los valores de Jackknife, $p= 33$. B.- Cladograma con los valores de soporte de Bremer relativos. C.- Cladograma de concenso de 50 árboles, long.= 150.

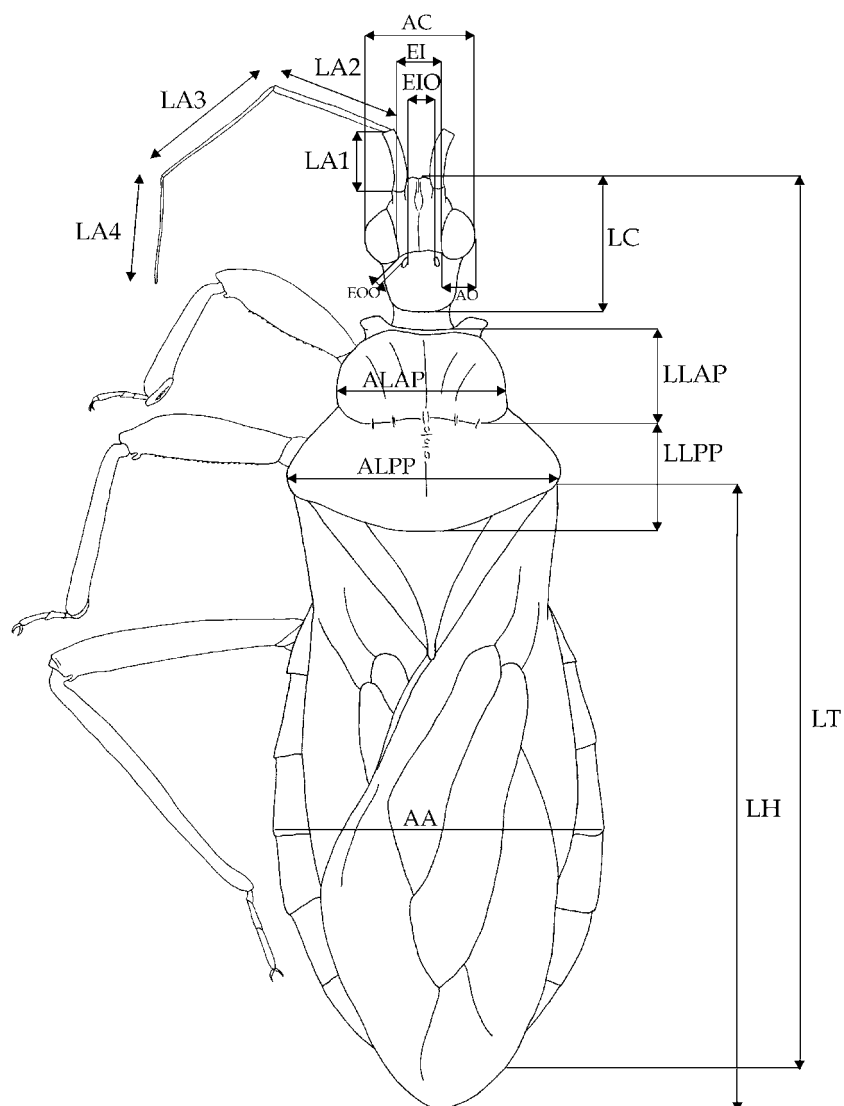


Figura 4.-Esquema dorsal de *Leogorrus*, medidas (AA: ancho del abdomen; AC: ancho de la cabeza; ALAP: ancho del lóbulo anterior del pronoto; ALPP: ancho del lóbulo posterior del pronoto; AO: ancho del ojo; EI: espacio interocular; EIO: espacio interocelar; EEO: espacio entre ocelo y ojo; LC: longitud de la cabeza; LH: longitud de los hemiélitros; LLAP: longitud del lóbulo anterior del pronoto; LLPP: longitud del lóbulo posterior del pronoto; LA1, LA2, LA3, LA4: longitud de los segmentos antenales I-IV; LT: longitud total)

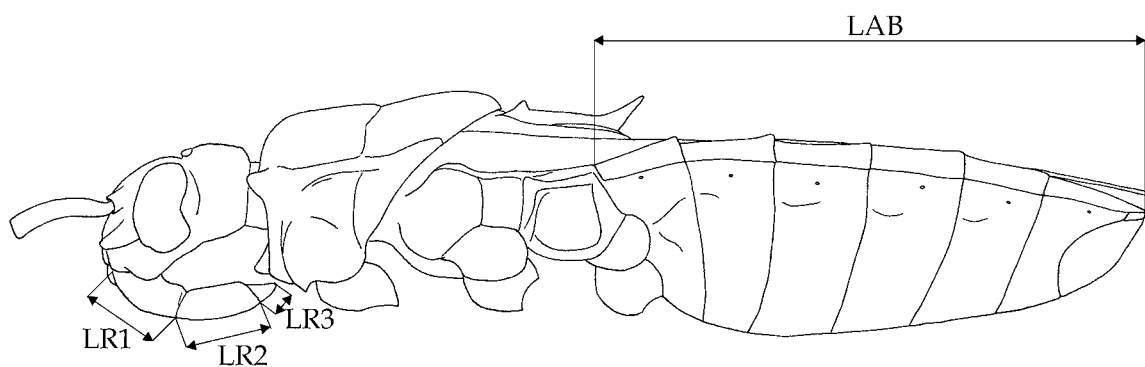


Figura 5.- Esquema lateral de *Leogorrus*, medidas (LAB: longitud del abdomen; LR1, LR2, LR3: longitud de los segmentos rostrales I-III)

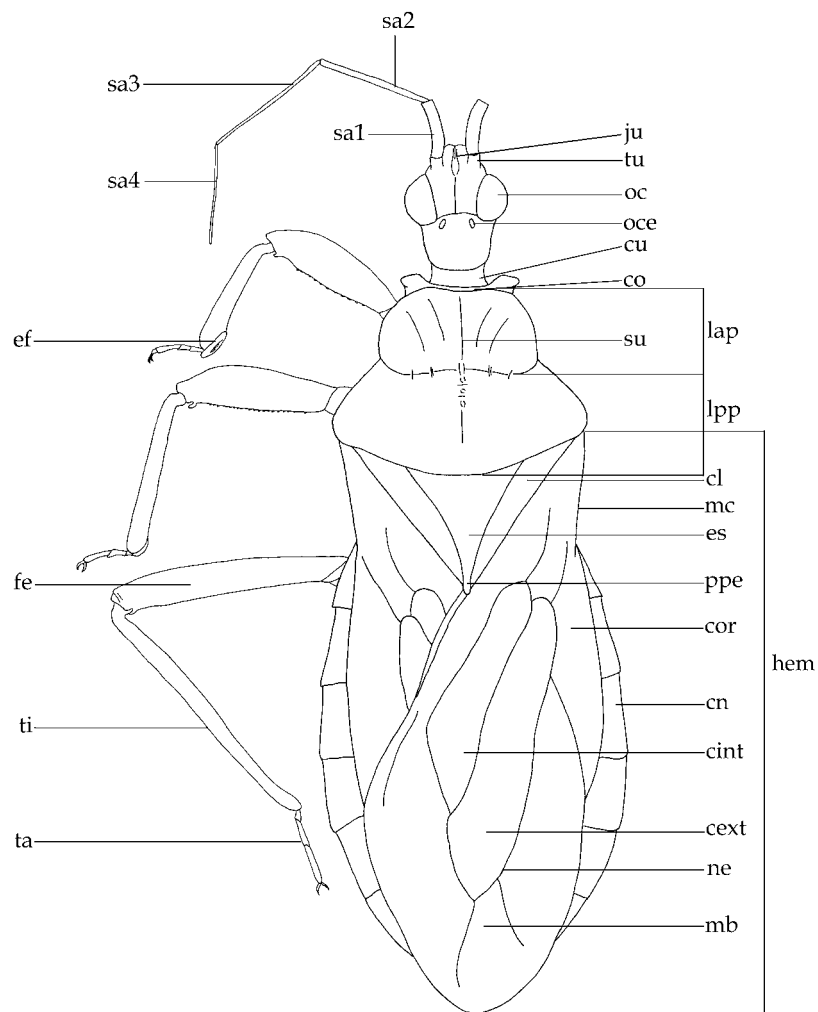


Figura 6.- Esquema dorsal de *Leogorrus* (cext: celda externa de la membrana; cint: celda interna de la membrana; cl: clavo; cn: conexivo; co: collar; cor: corion; cu: cuello; ef: foseta esponjosa; es: escutelo; fe: fémur; hem: hemiélitro; ju: jugas; lap: lóbulo anterior del pronoto; lpp: lóbulo posterior del pronoto; mb: membrana; mc: margen del corion; ne: nervadura; oc: ojo; oce: ocelo; ppe: proceso posterior del escutelo; sa1, sa2, sa3, sa4: segmentos antenales I-IV; su: surco longitudinal del pronoto; ta: tarso; ti: tibia; tu: tubérculo antenal)

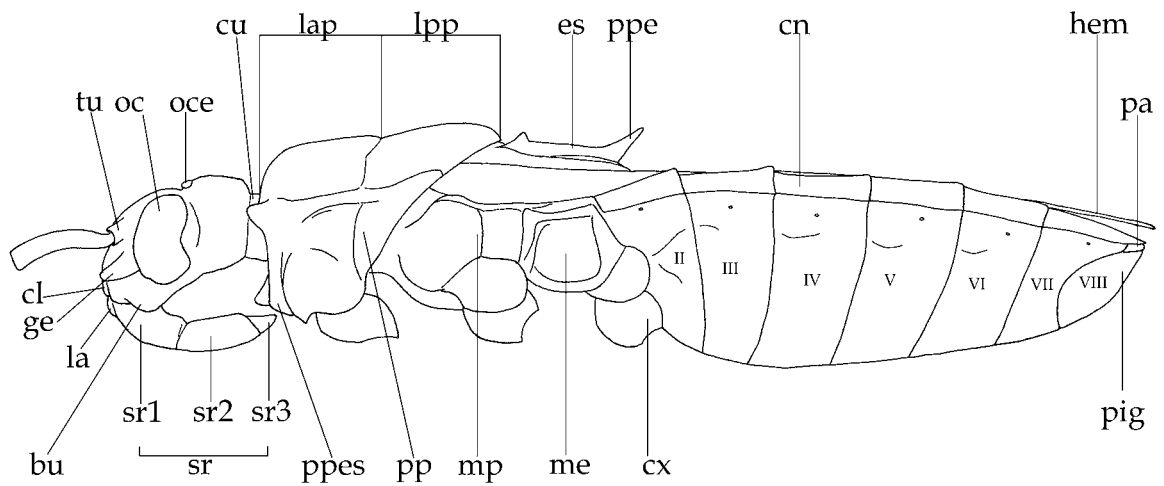


Figura 7.- Esquema lateral de *Leogorrus* (bu: búcula; cl: clípeo; cn: conexivo; cu: cuello; cx: coxa; es: escutelo; ge: gena; hem: hemiélitro; la: labro; lap: lóbulo anterior del pronoto; lpp: lóbulo posterior del pronoto; me: metapleura; mp: mesopleura; oc: ojo; oce: ocelo; pa: parámero; pig: pigóforo; pp: propleura; ppe: proceso posterior del escutelo; ppes: proceso prosternal; sr1, sr2, sr3: segmentos rostrales I-III; tu: tubérculo antenal)

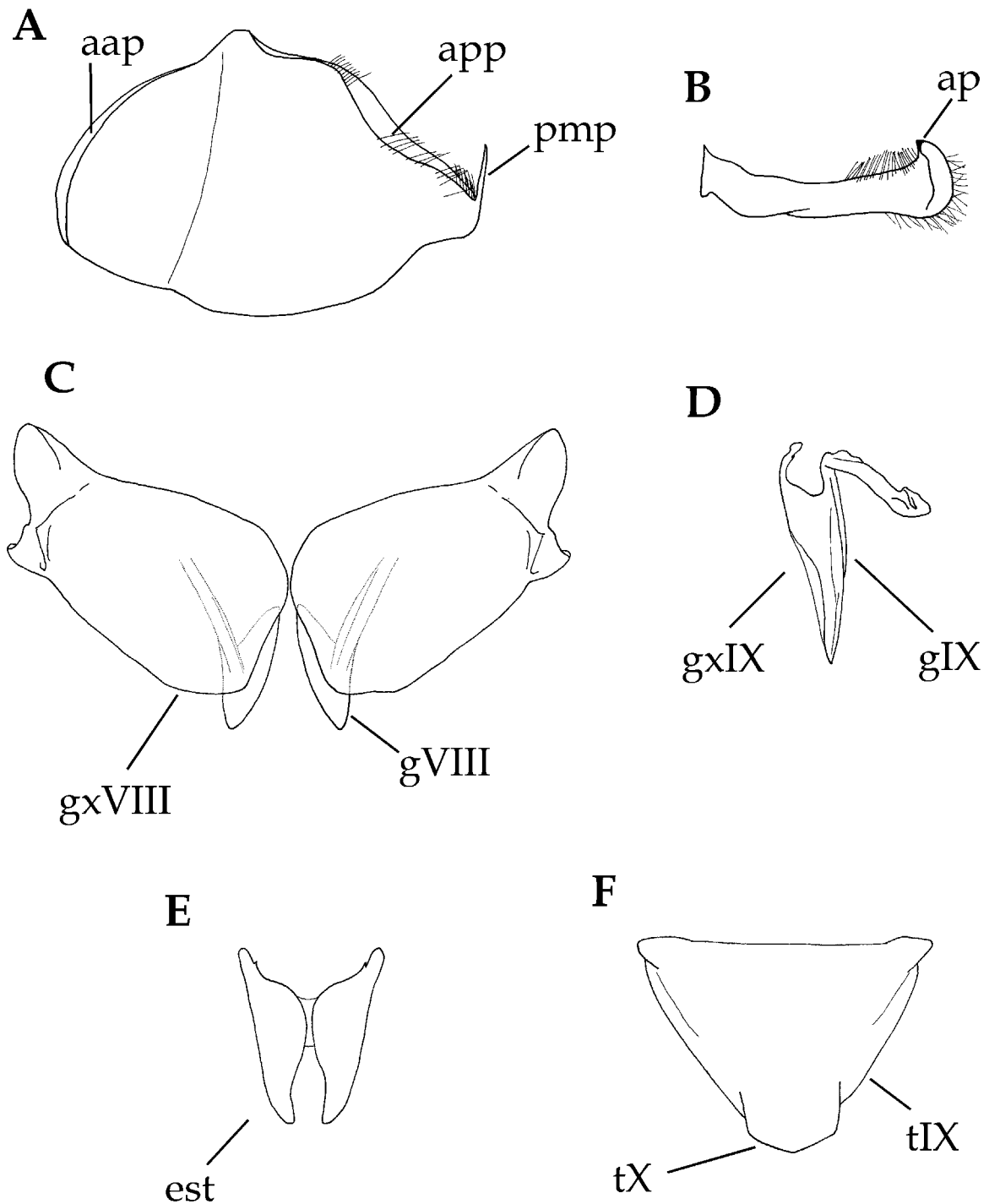


Figura 8.- Genitalia: A-B.- *Genitalia* masculinos: A.- Pigóforo (aap: abertura anterior del pigóforo; app: abertura posterior del pigóforo; pmp: proceso mediano del pigóforo). B.- Parámero (ap: ápice del parámero). C-F.- *Genitalia* femeninos: C.- Gonocoxito y gonapófisis VIII (gVIII: gonapófisis VIII; gxVIII: gonocoxito VIII). D.- Gonocoxito y gonapófisis IX (gIX: gonapófisis IX; gxIX: gonocoxito IX). E.- Estiloides (est: estiloides). F.- tergitos IX + X (tIX: tergito IX; tX: tergito X)

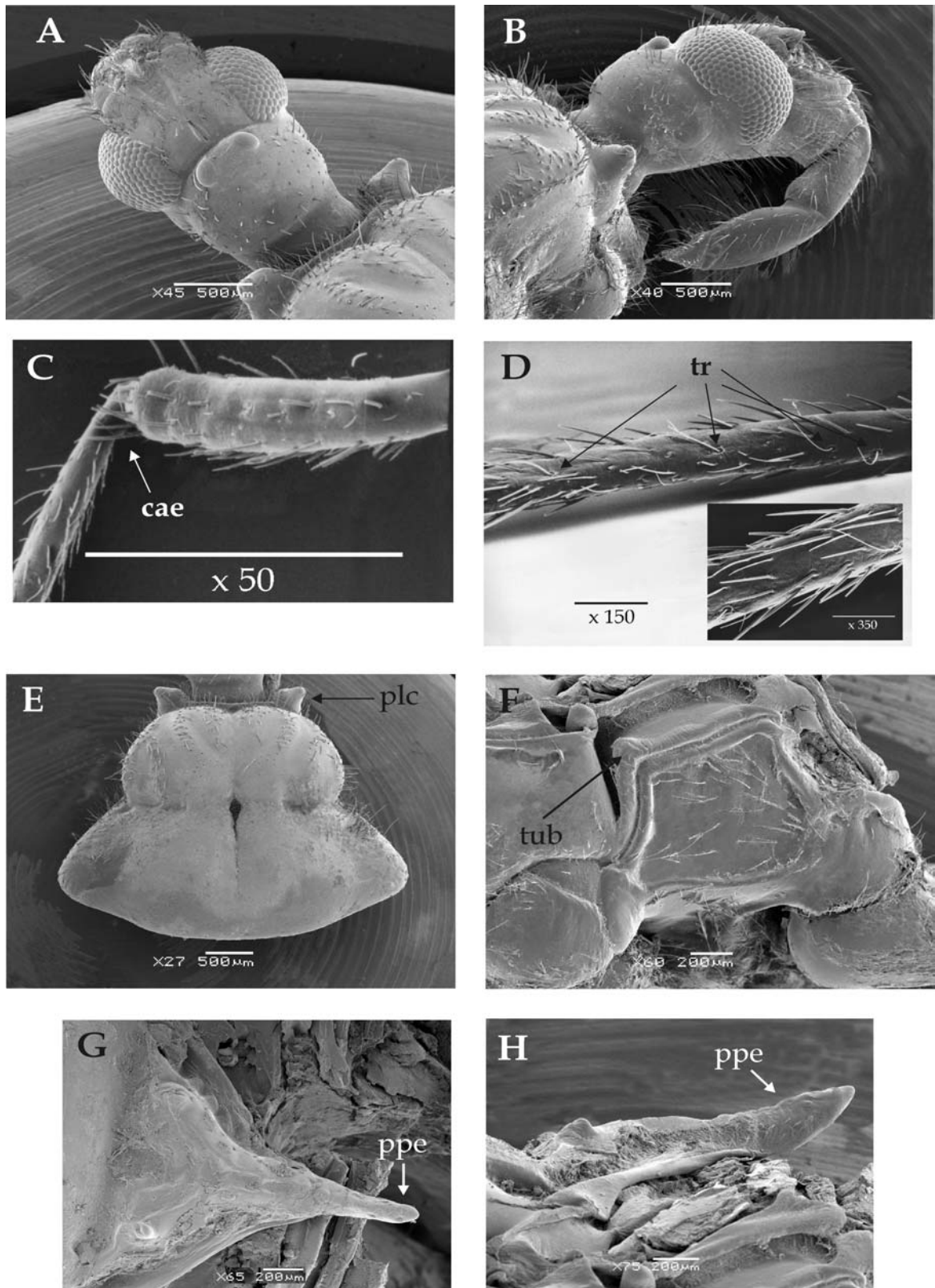


Figura 9.- *Leogorrus litura* (Fabricius). A.- Cabeza dorsal. B.- Cabeza lateral. C.- Segmento antenal I (cae: corona apical de espinas). D.- Segmento antenal II (tr: tricobotrios). E.- Pronoto dorsal (plc: proceso lateral del collar). F.- Metapleura (tub: tubérculo). G.- Escutelo, vista dorsal (ppe: proceso posterior del escutelo). H.- Escutelo, vista lateral.

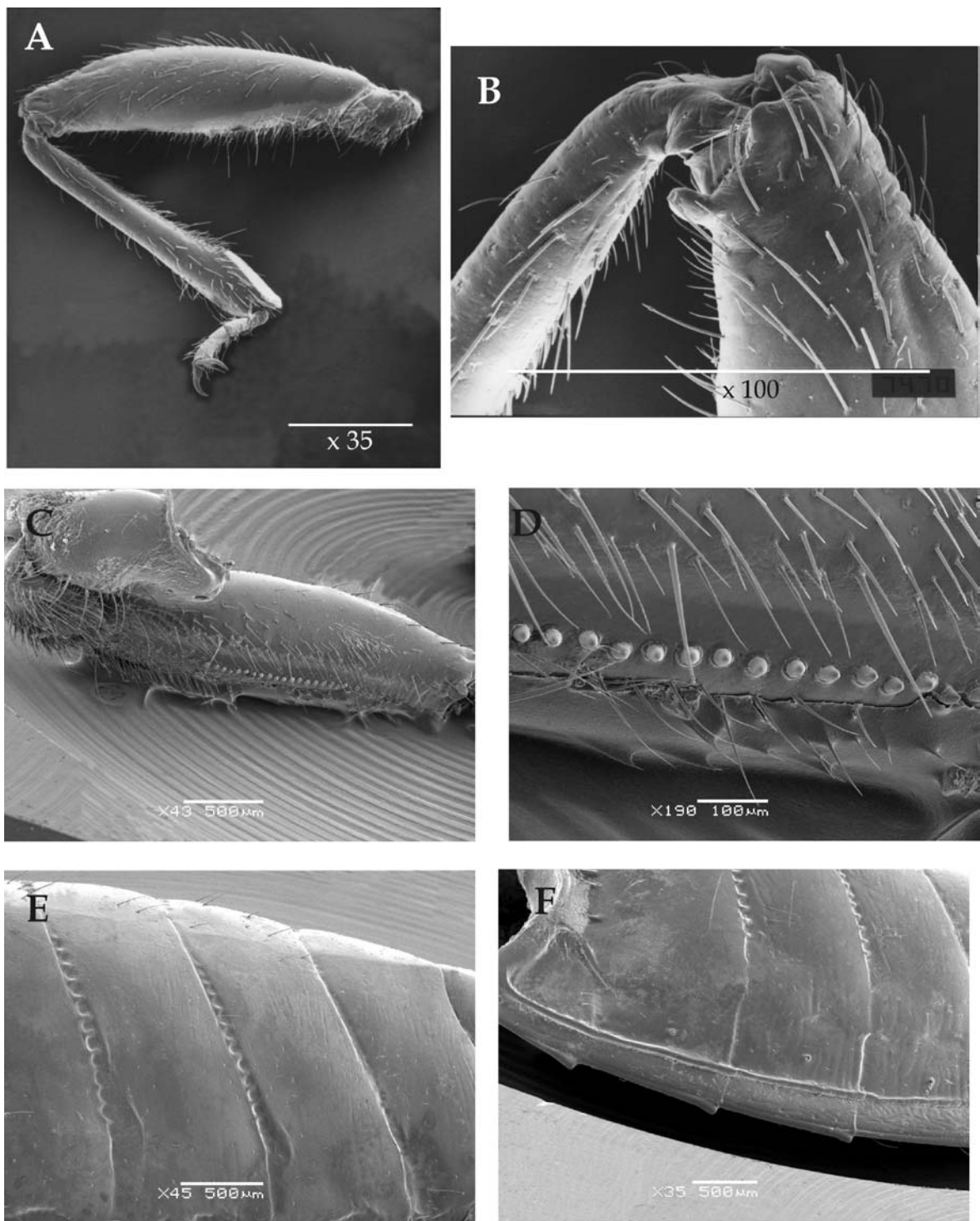


Figura 10.- *Leogorrus litura* (Fabricius). A.- Pata anterior. B.- Región apical del fémur anterior, tubérculos apicales. C.- Fémur anterior, región ventral. D.- Detalle de las espinas de los fémures anteriores. E.- Abdomen, ventral, suturas punteadas. F.- Margen del conexivo, vista ventral.

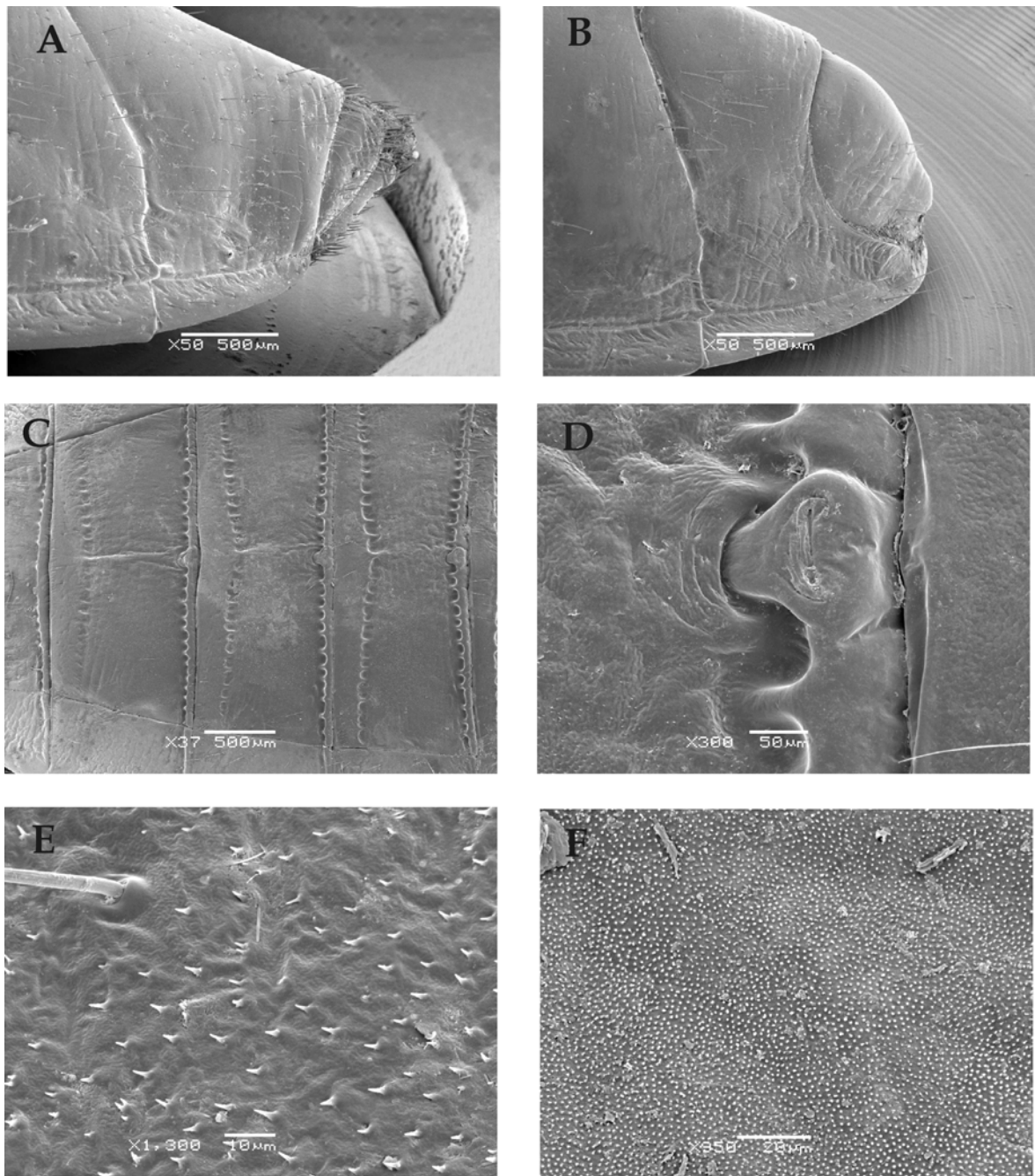


Figura 11.- *Leogorrus litura* (Fabricius). A.- Región apical del abdomen de una hembra, vista látero- ventral. B.- Región apical del abdomen de un macho, vista látero- ventral. C.- Vista dorsal del abdomen, suturas intersegmentales III-IV, IV-V, V-VI y VI-VII. D.- Detalle de la marca de la abertura de las glándulas odoríferas en la sutura intersegmental III-IV. E.- Detalle de la esculturación de la región dorsal del abdomen. F.- Detalle de la esculturación de la membrana de los hemiélitros.



Figura 12.- *Leogorrus* Stål: A.- *L. fasciatus*. B.- *L. formicarius*. C.- *L. immaculatus*. D.- *L. interruptus*.



Figura 13.- *Leogorrus* Stål: A.- *L. litura*. B.- *L. longiceps*. C.- *L. minusculus*. D.- *L. ochropus*.



Figura 14.- *Leogorrus* Stål: A.- *L. pallipes*. B.- *L. picturatus*. C.- *L. venator*. D.- *L. xanthospilus*.



Figura 15.- *Leogorrus* Stål: A.- *L. A n.sp.* B.- *L. B n.sp.* C.- *L. C n.sp.*

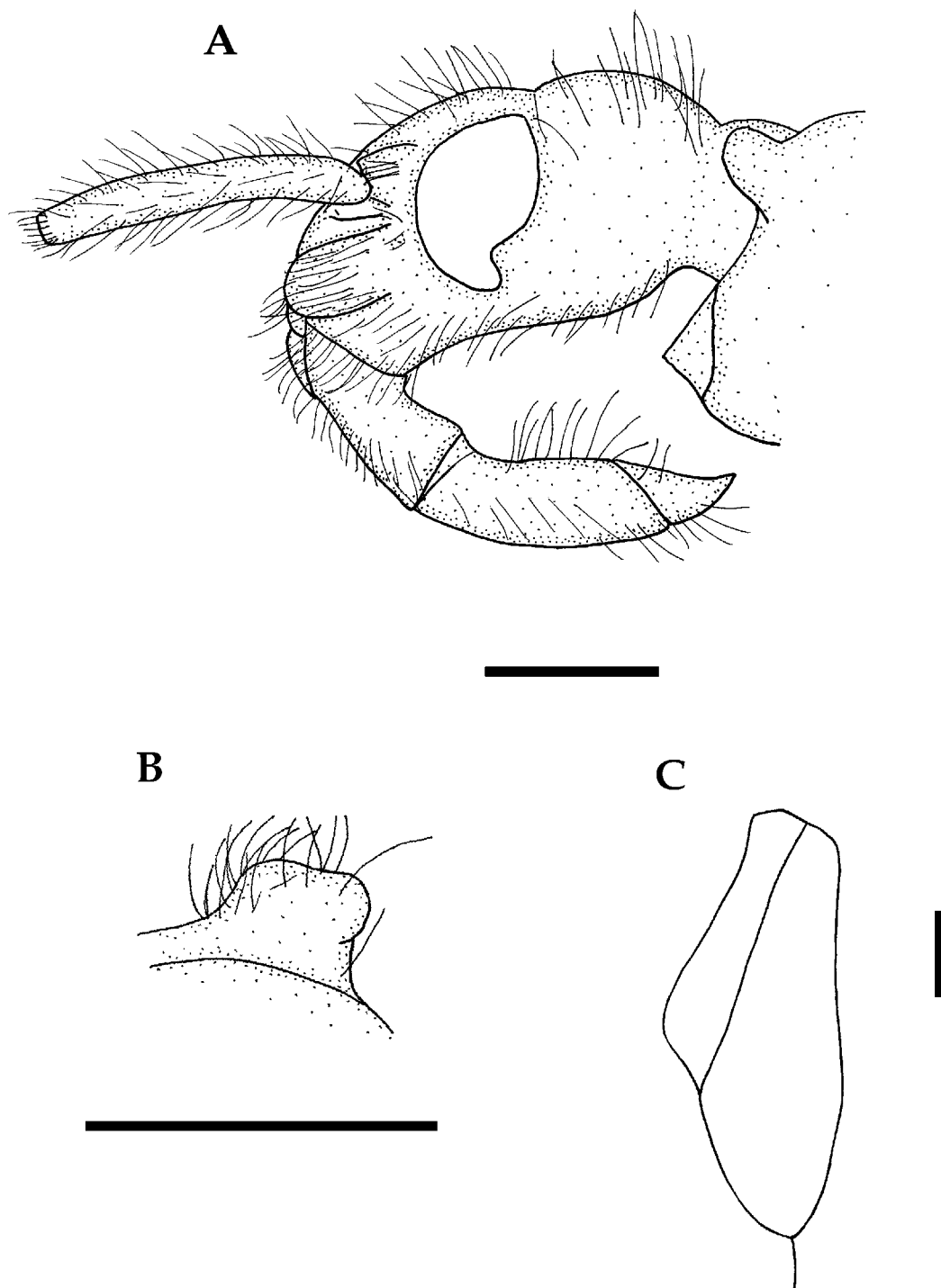


Figura 16.- *Leogorrus fasciatus* Champion. A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

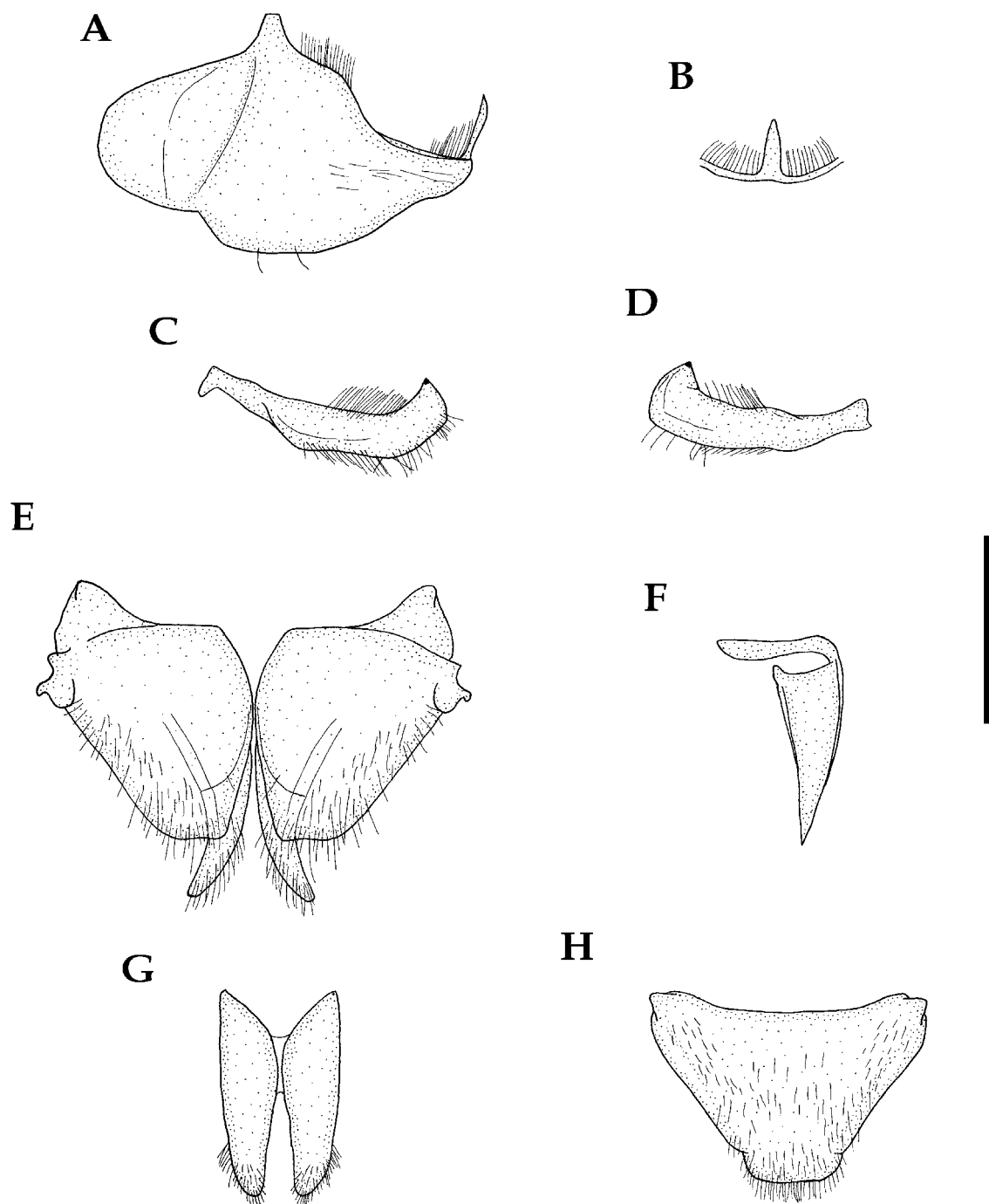


Figura 17.- *Leogorrus fasciatus* Champion. *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

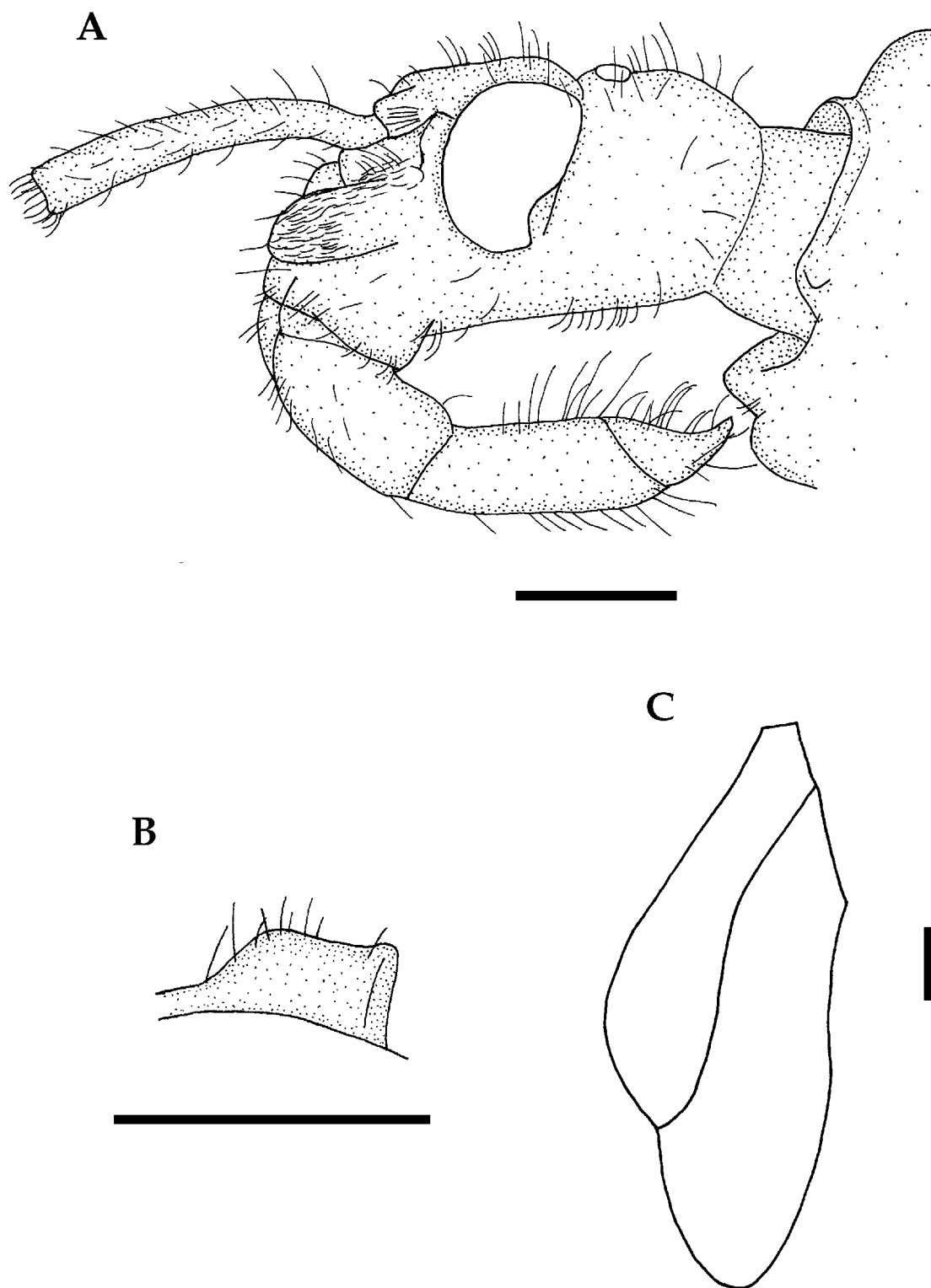


Figura 18.- *Leogorrus formicarius* (Fabricius). A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

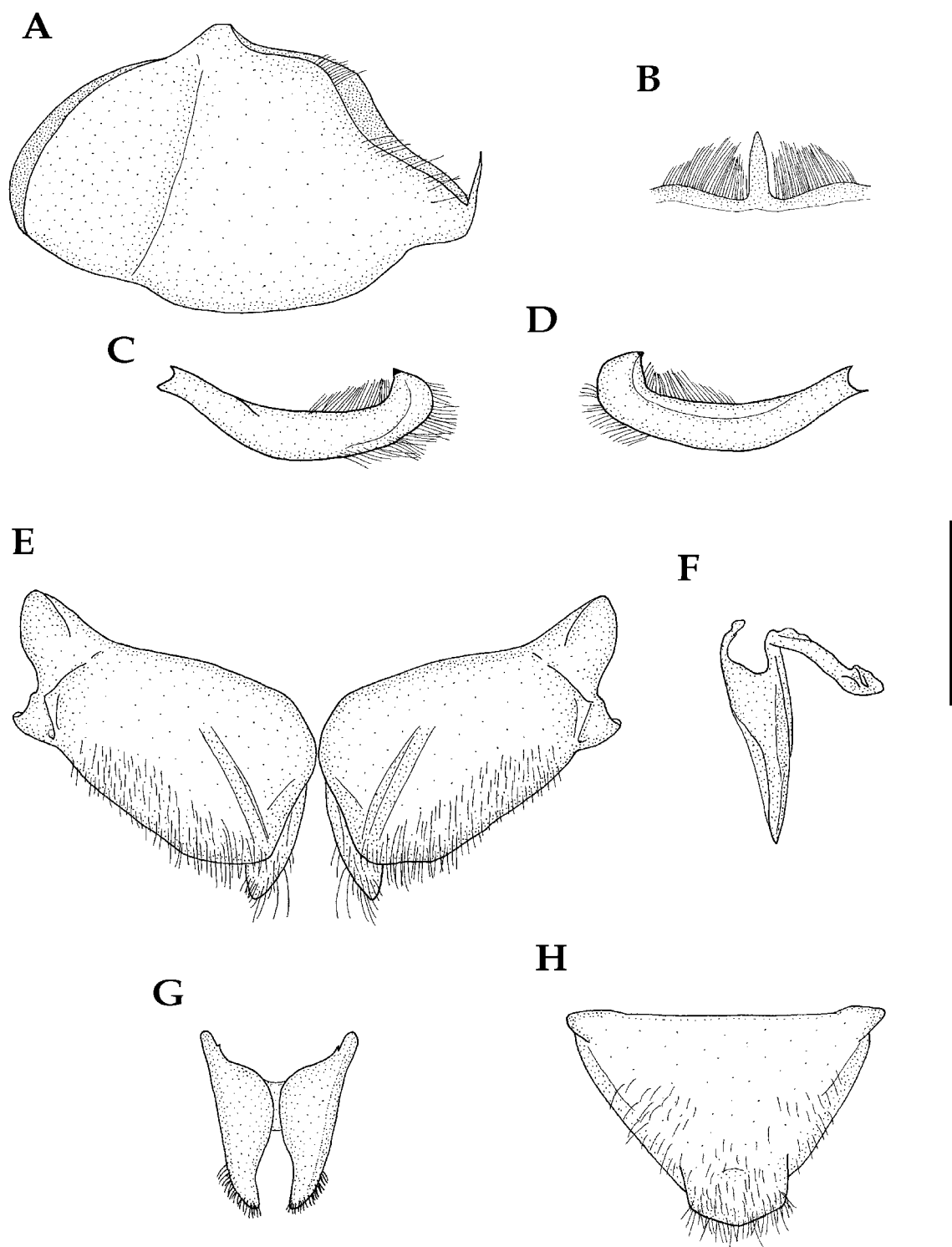


Figura 19.- *Leogorrus formicarius* (Fabricius). *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

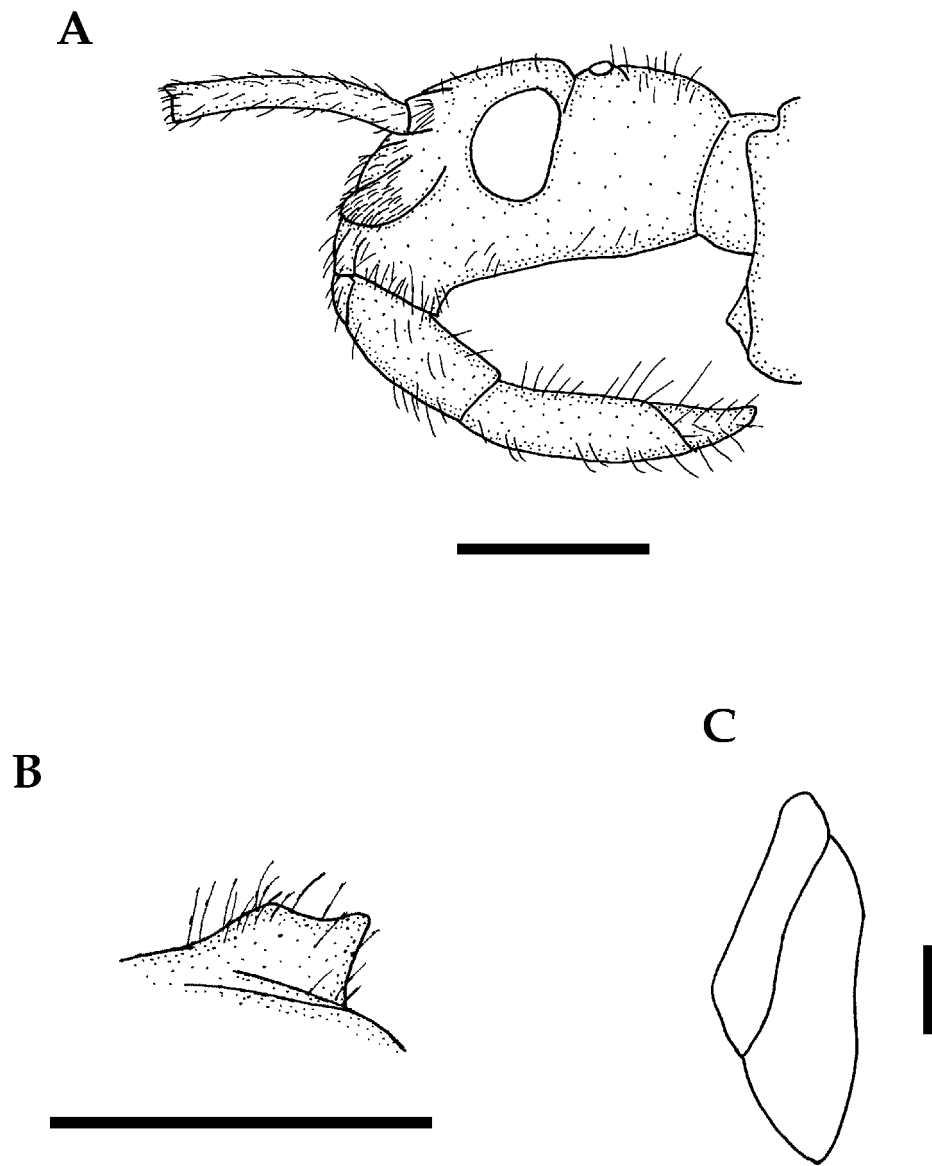


Figura 20.- *Leogorrus immaculatus* Champion. A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

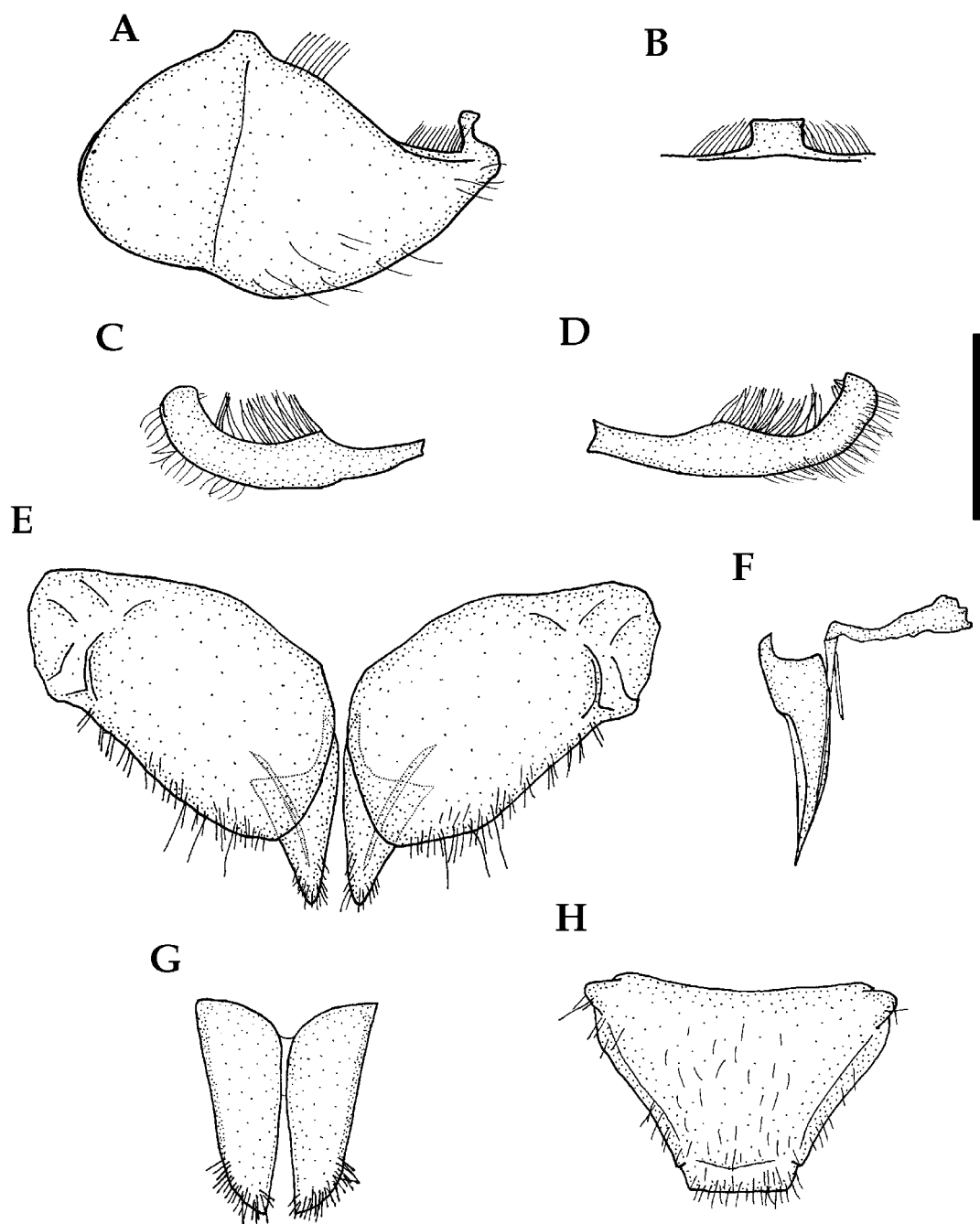


Figura 21.- *Leogorrus immaculatus* Champion. *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

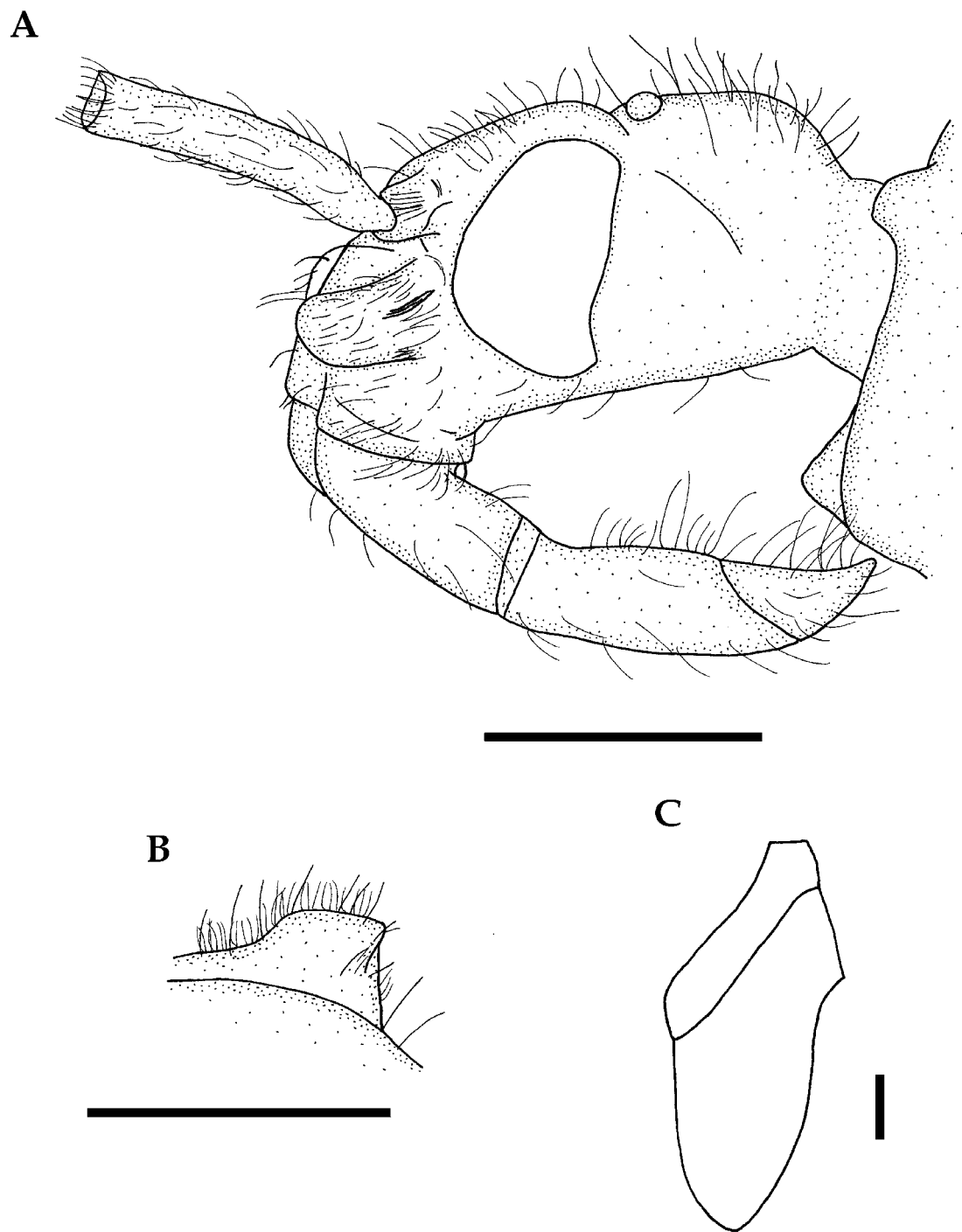


Figura 22.- *Leogorrus interruptus* Champion. A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

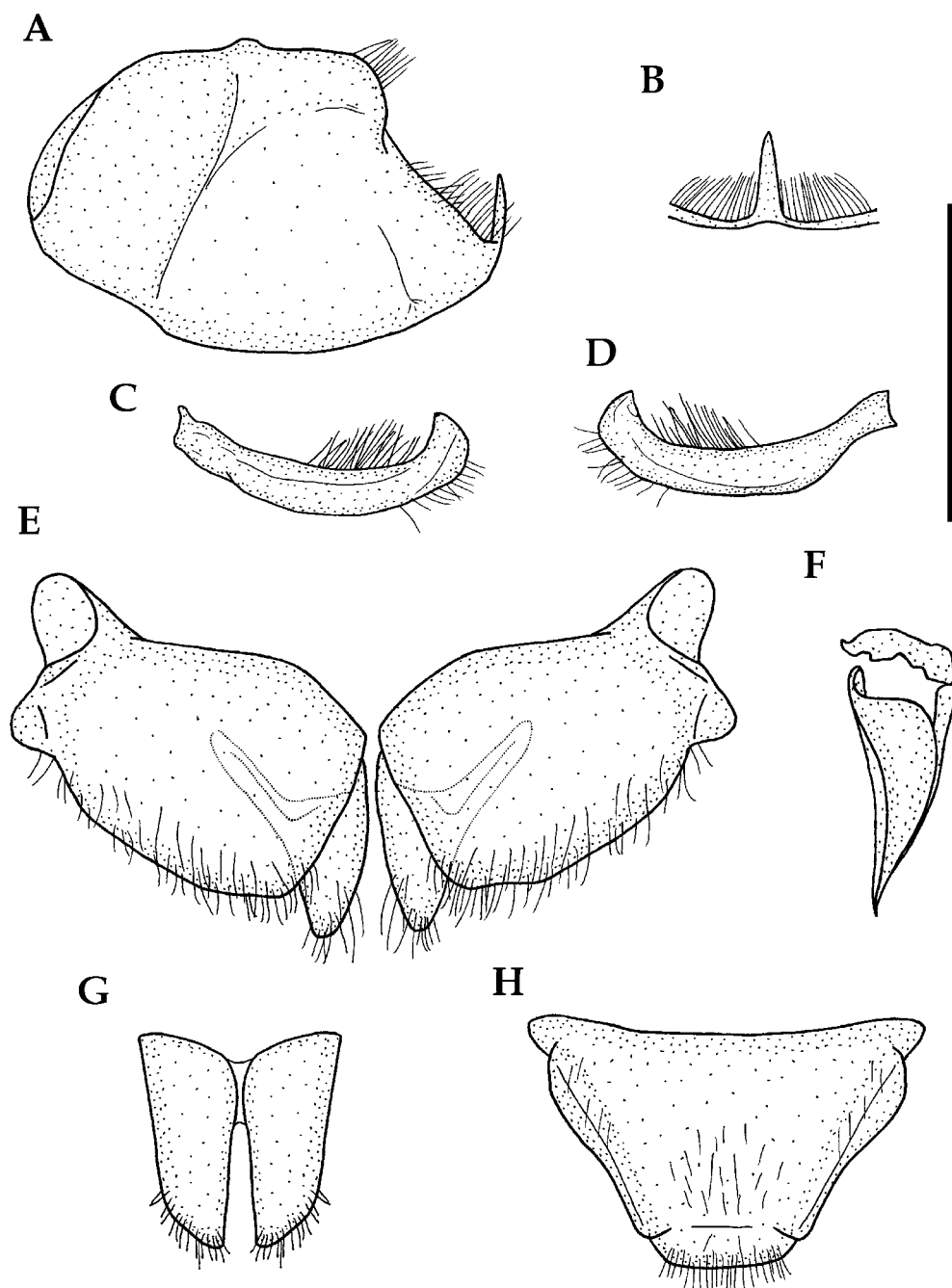


Figura 23.- *Leogorrus interruptus* Champion. *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

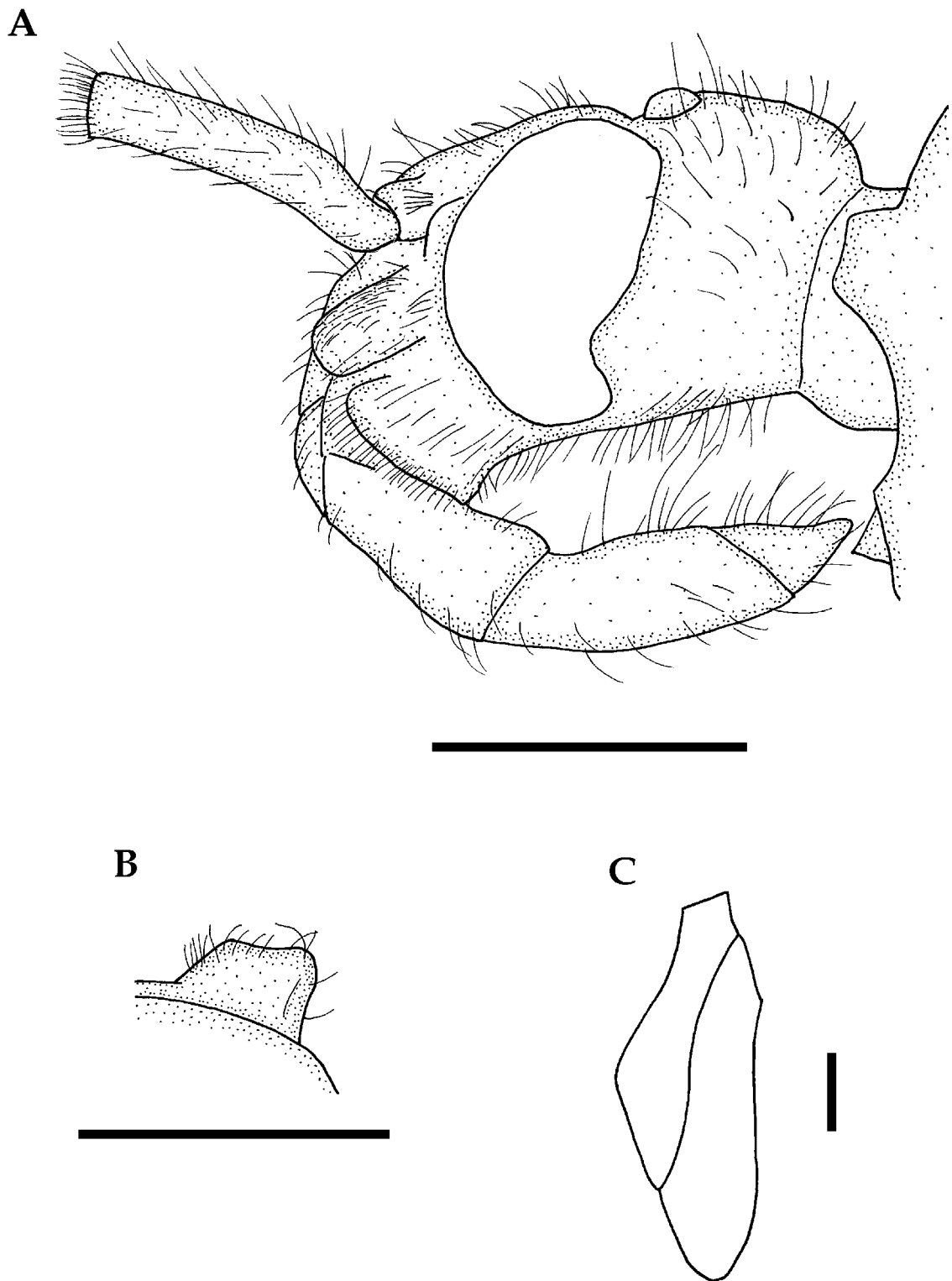


Figura 24.- *Leogorrus litura* (Fabricius). A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

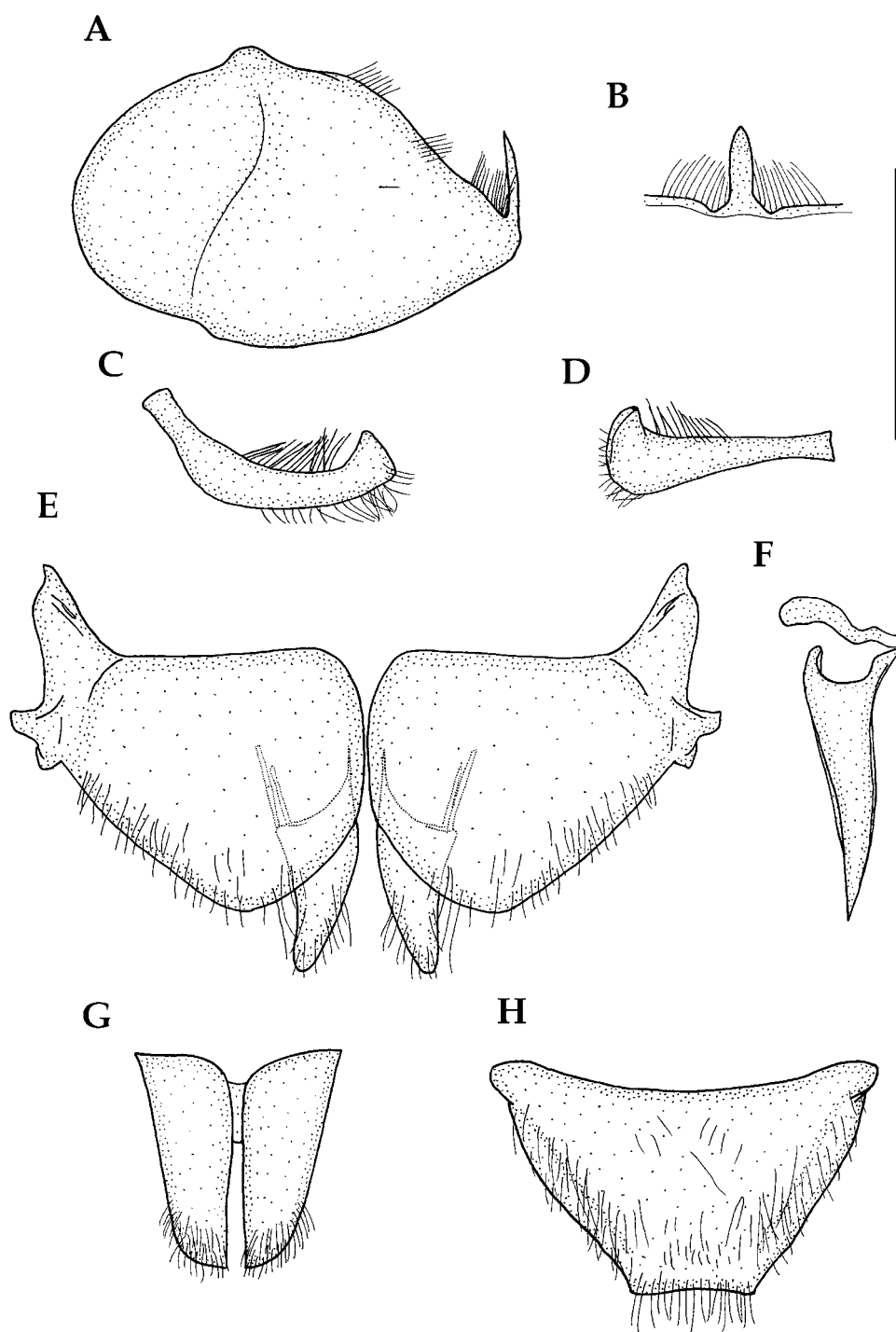


Figura 25.- *Leogorrus litura* (Fabricius). *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

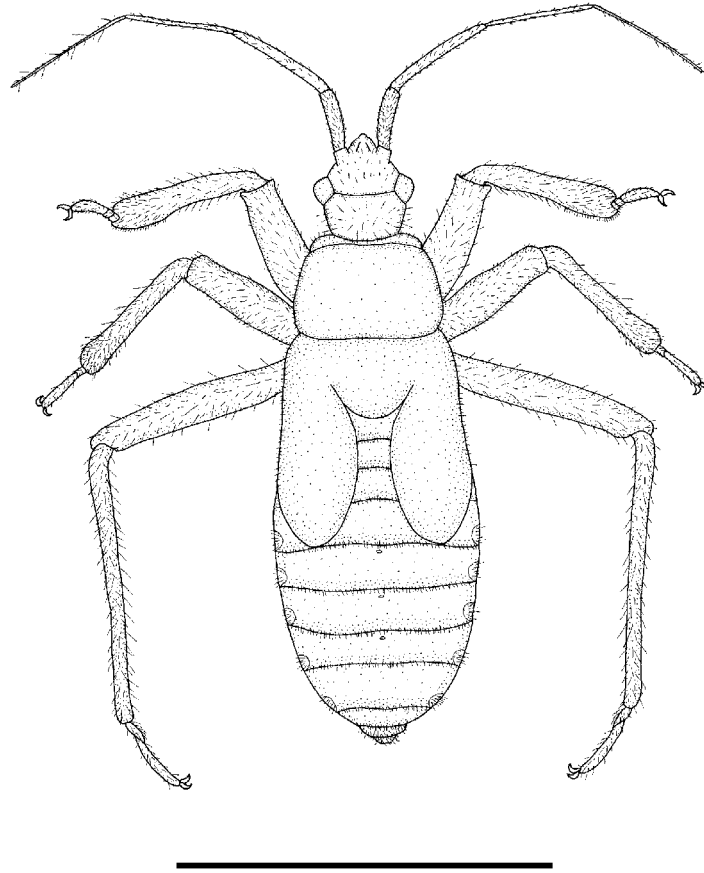


Figura 26.- *Leogorrus litura* (Fabricius): quinto estadio ninfal. Escala: 1 mm.

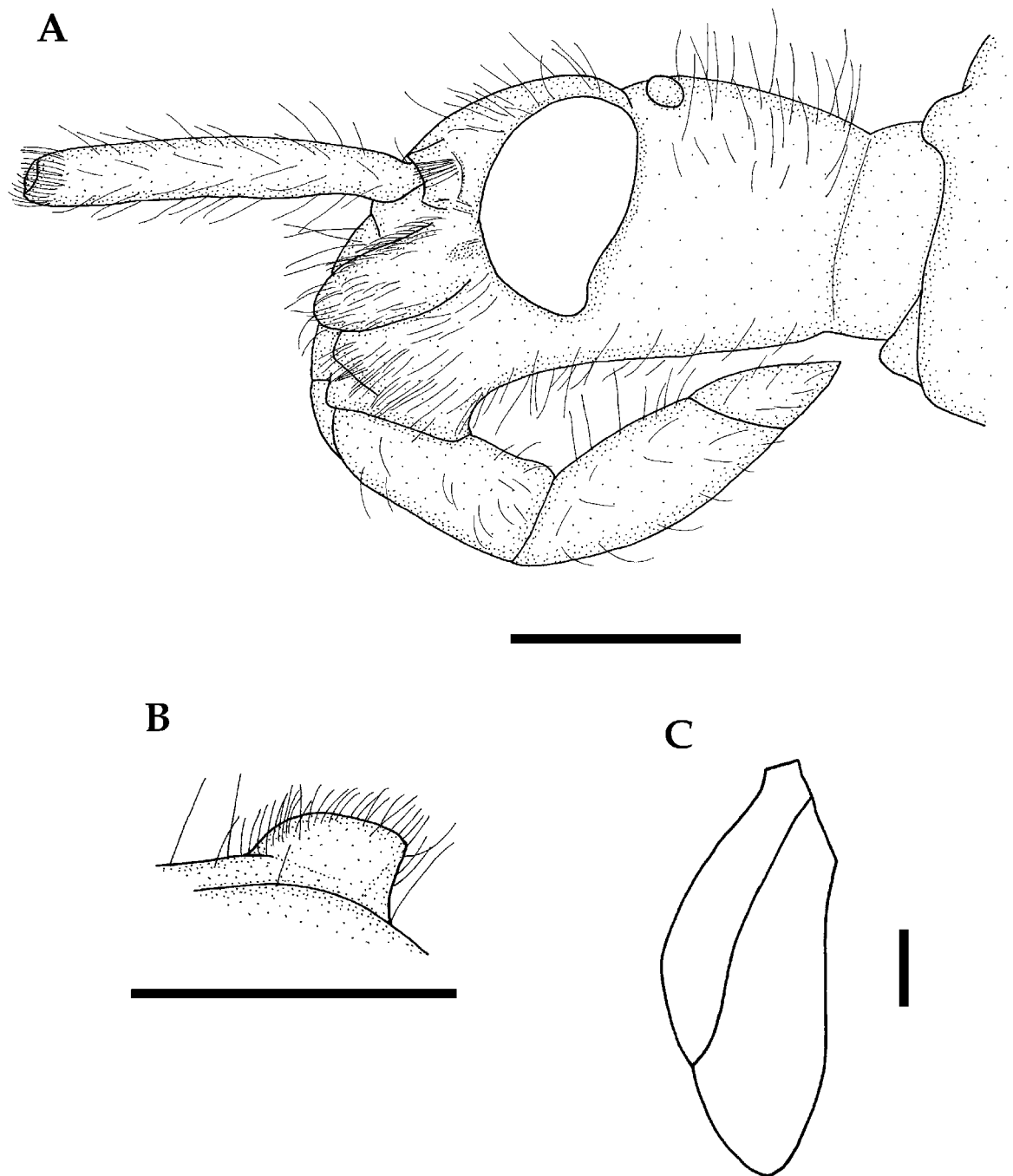


Figura 27.- *Leogorrus longiceps* Champion. A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

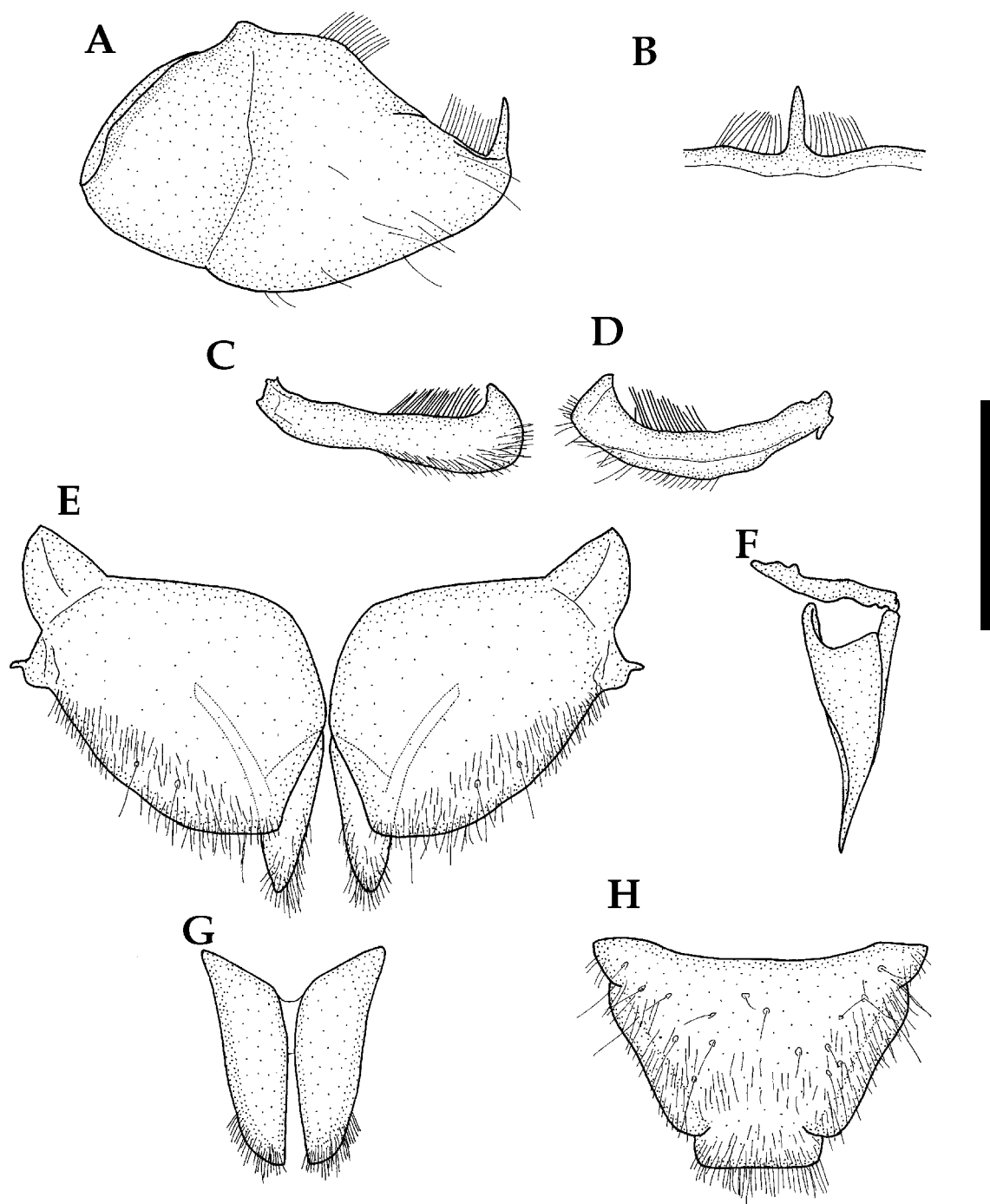


Figura 28.- *Leogorrus longiceps* Champion. *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

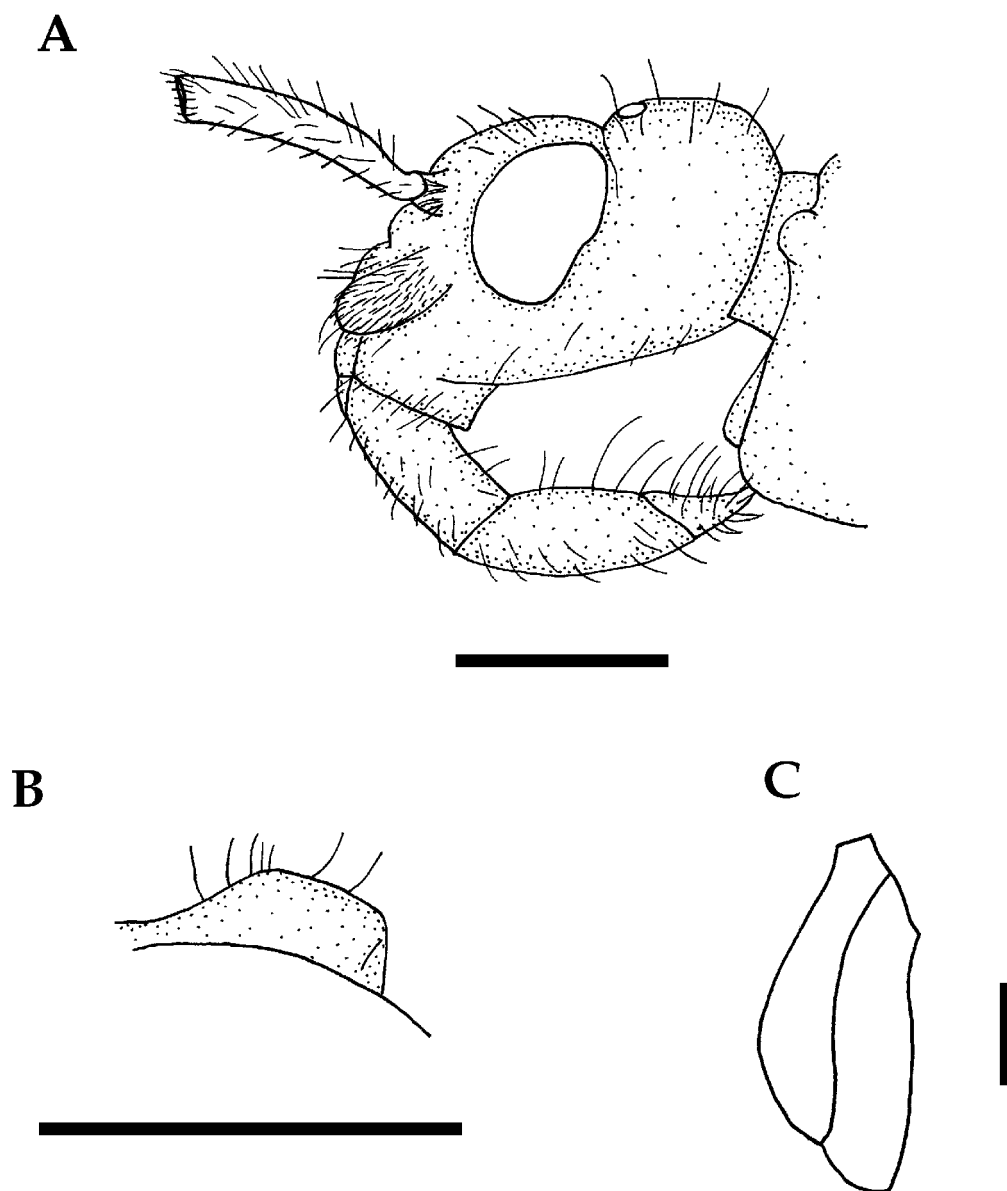


Figura 29.- *Leogorrus minusculus* (Walker). A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

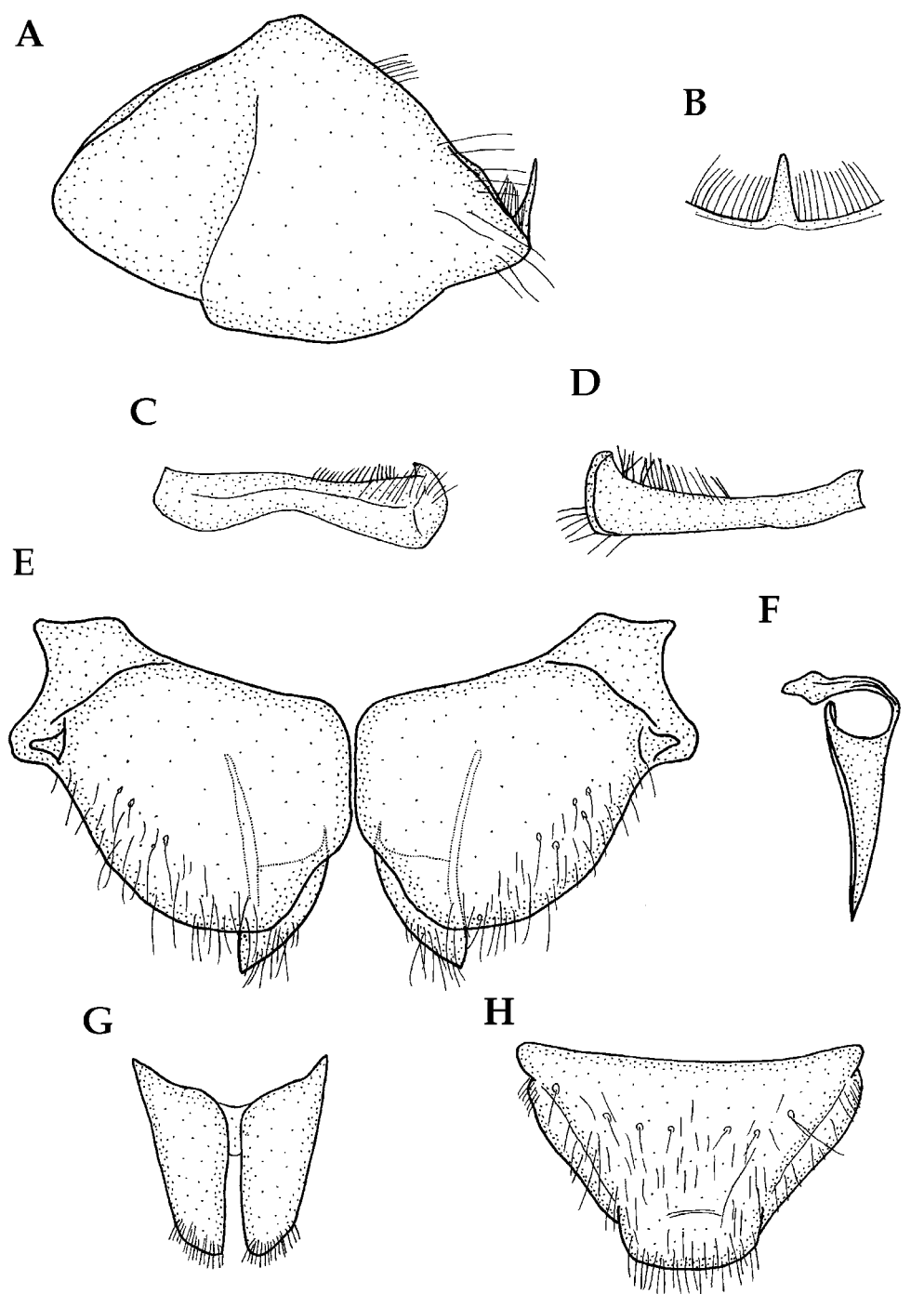


Figura 30.- *Leogorrus minusculus* (Walker). *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

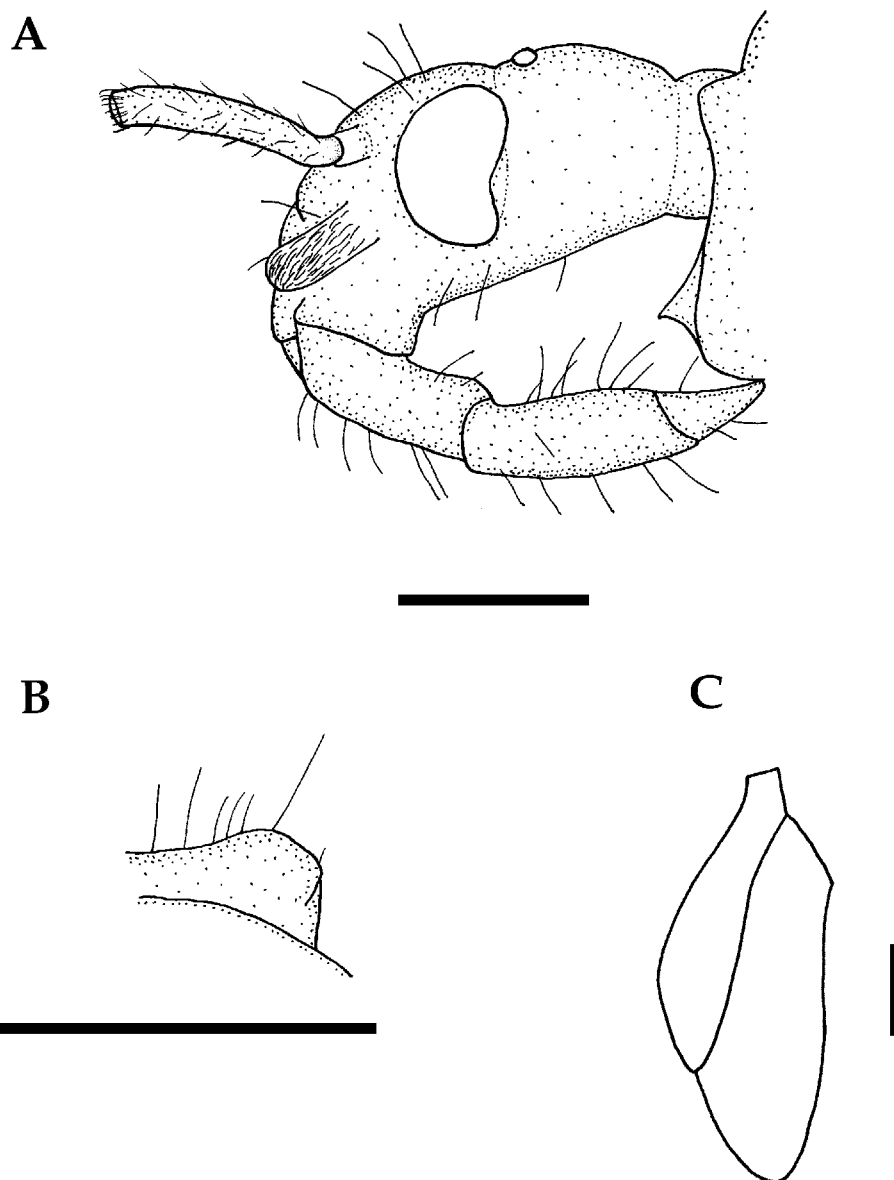


Figura 31.- *Leogorrus ochropus* (Stål). A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

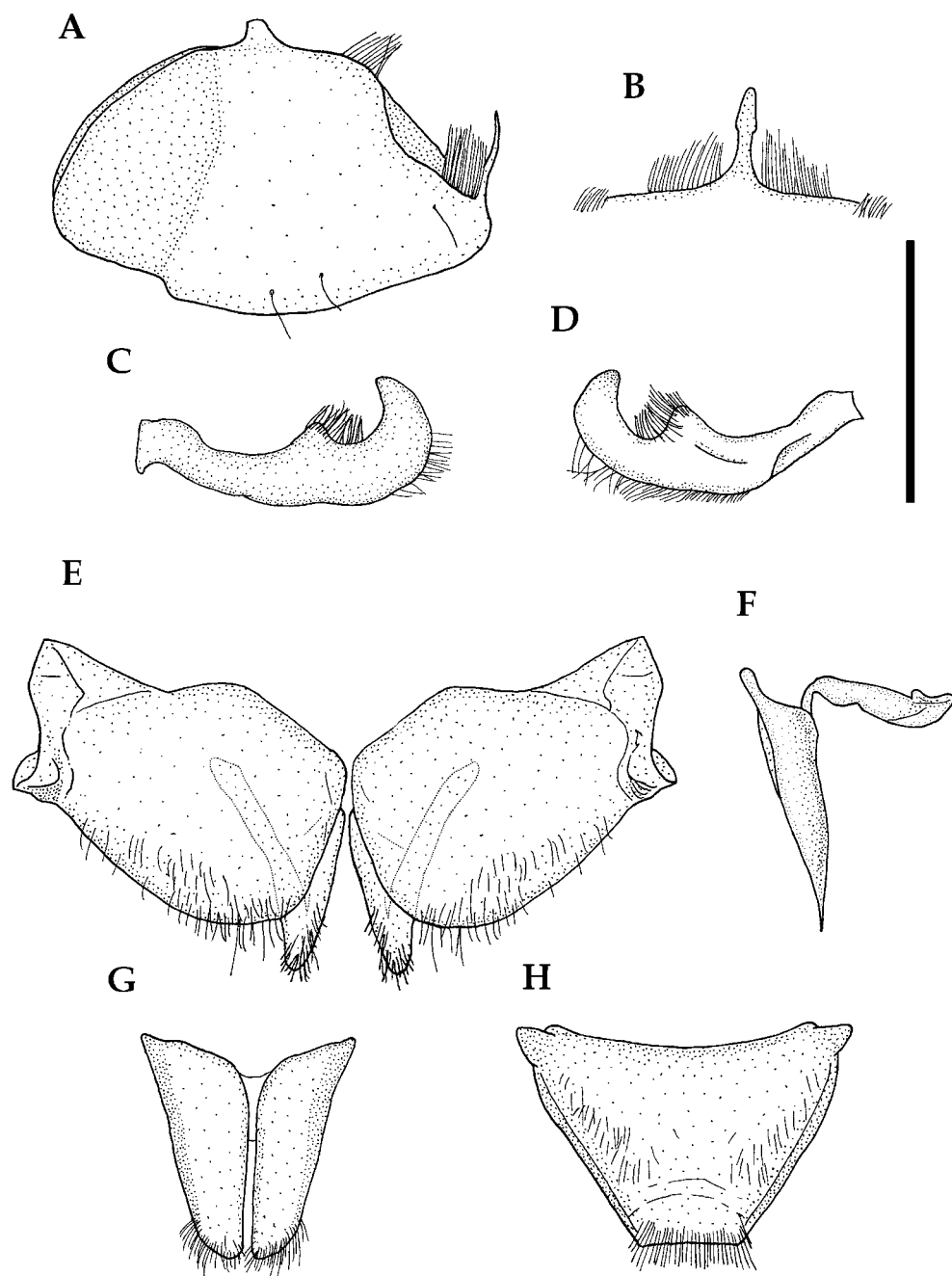


Figura 32.- *Leogorrus ochropus* (Stål). *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

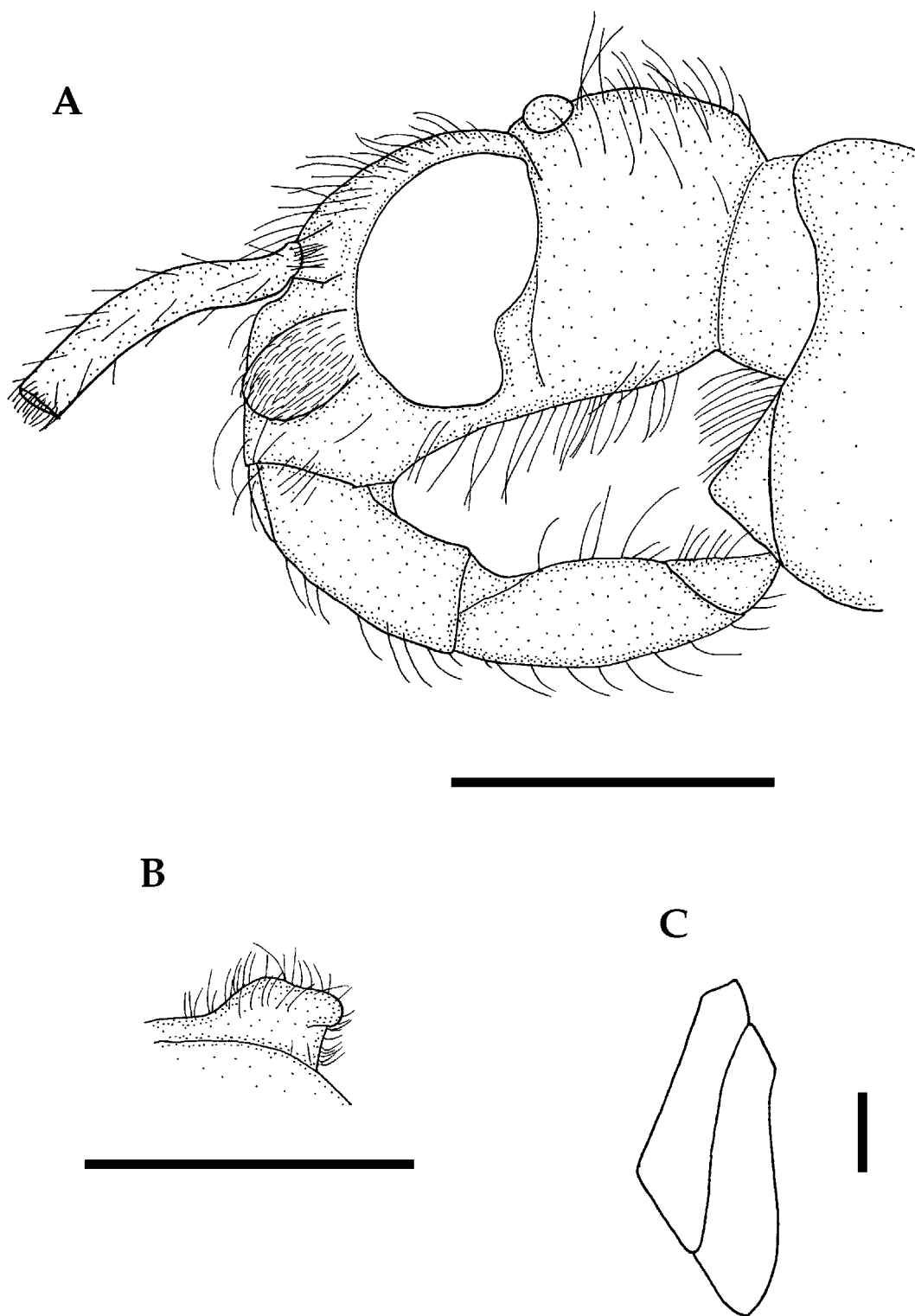


Figura 33.- *Leogorrus pallipes* Stål. A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

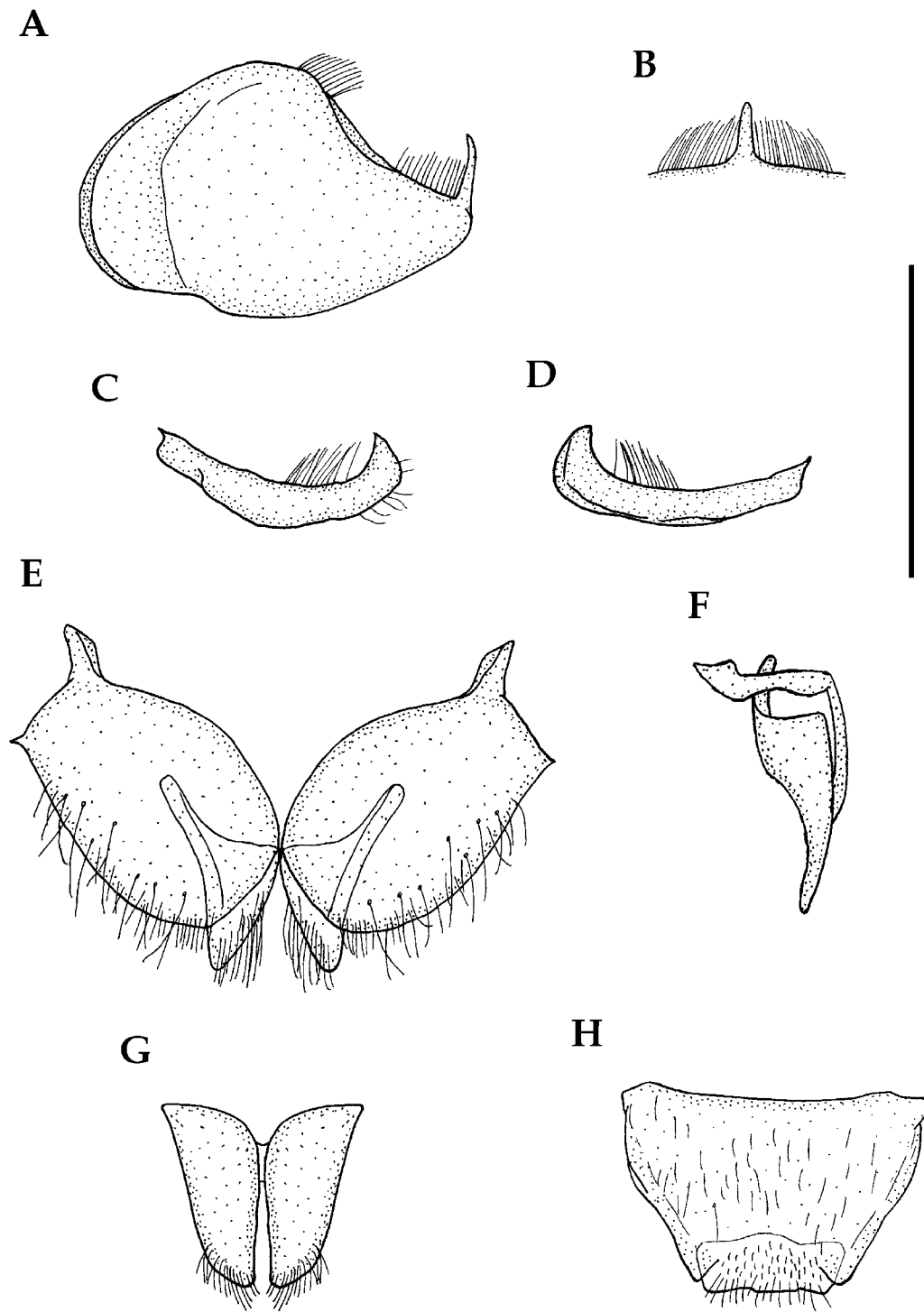


Figura 34.- *Leogorrus pallipes* Stål. *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

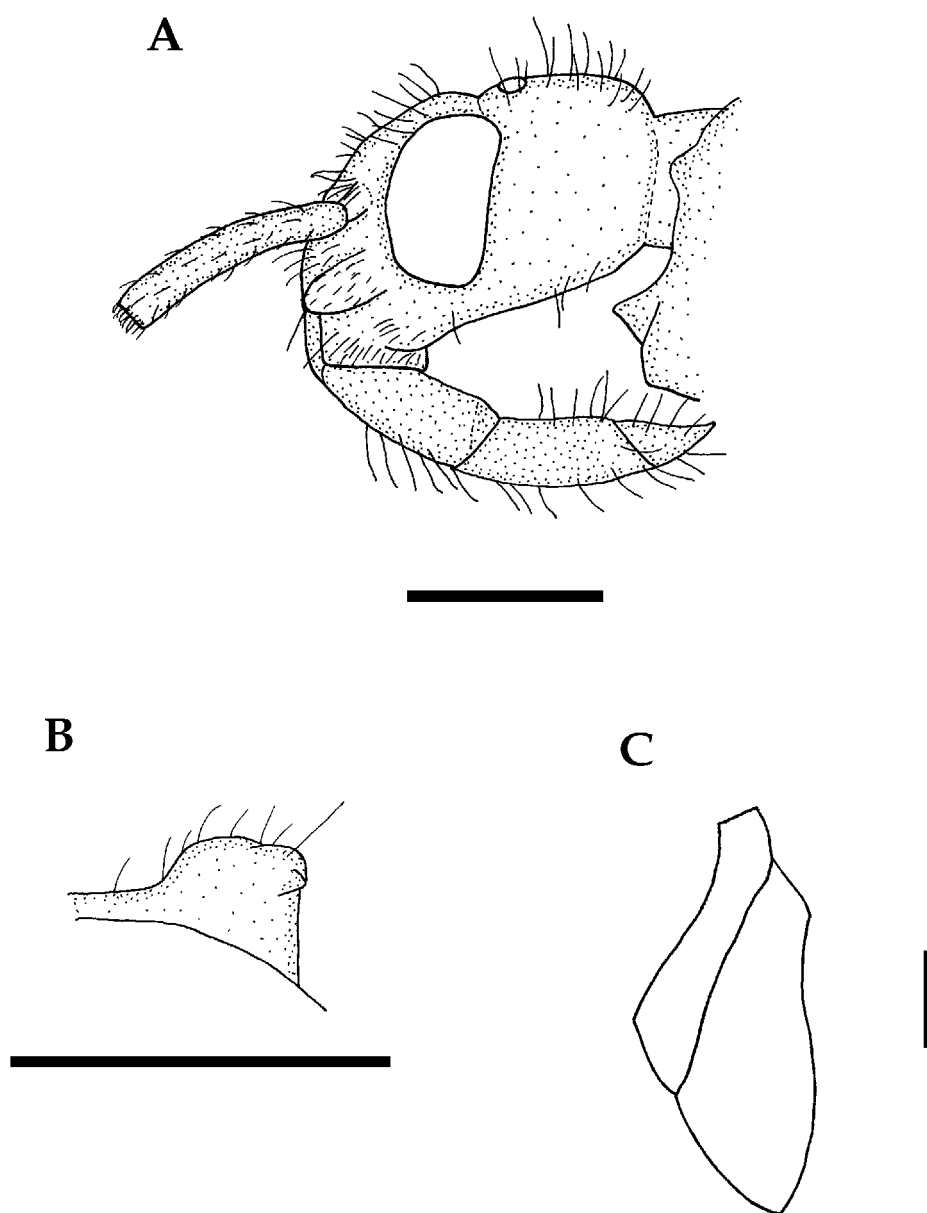


Figura 35.- *Leogorrus picturatus* Stål. A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

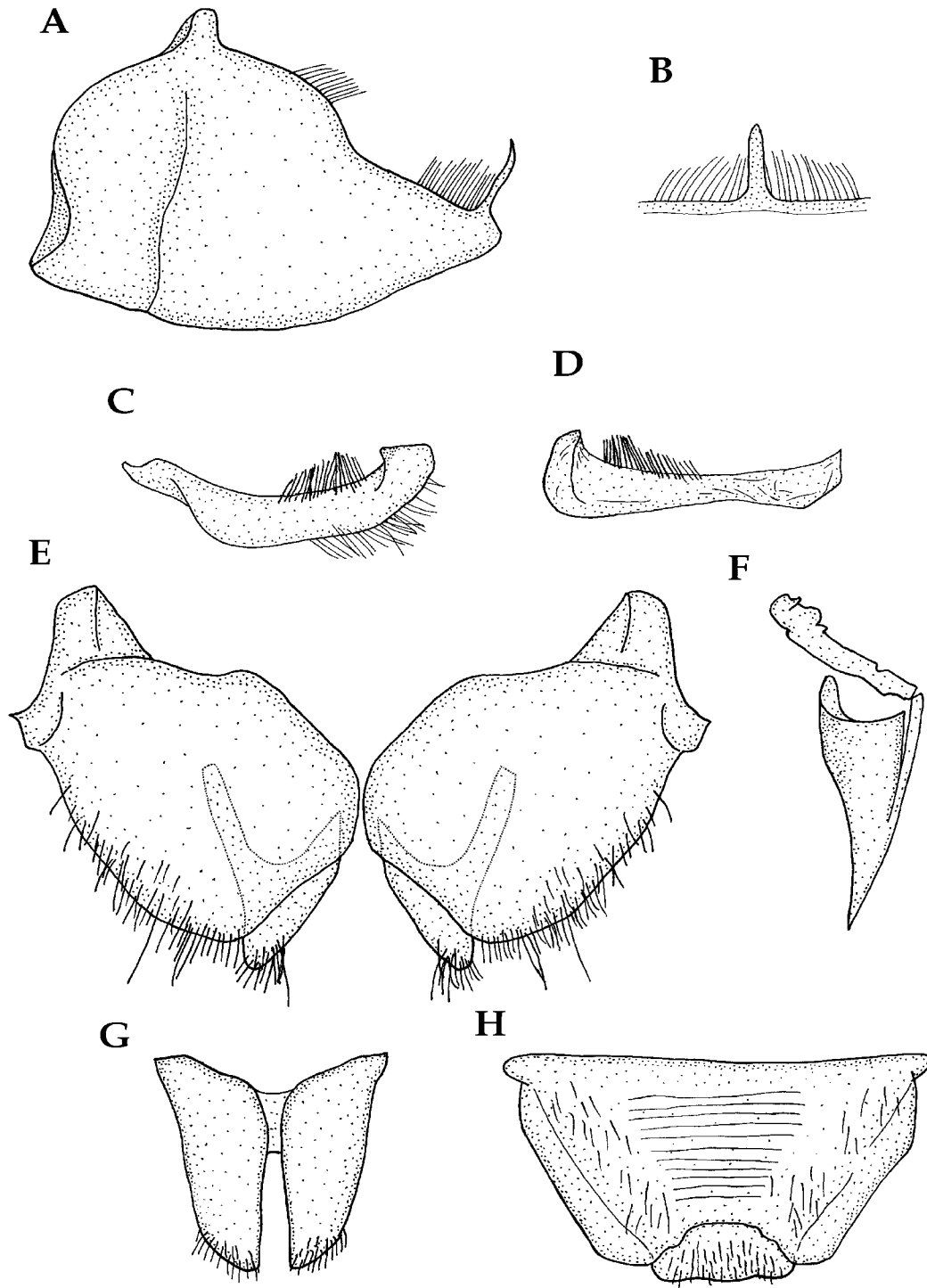


Figura 36.- *Leogorrus picturatus* Stål. *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

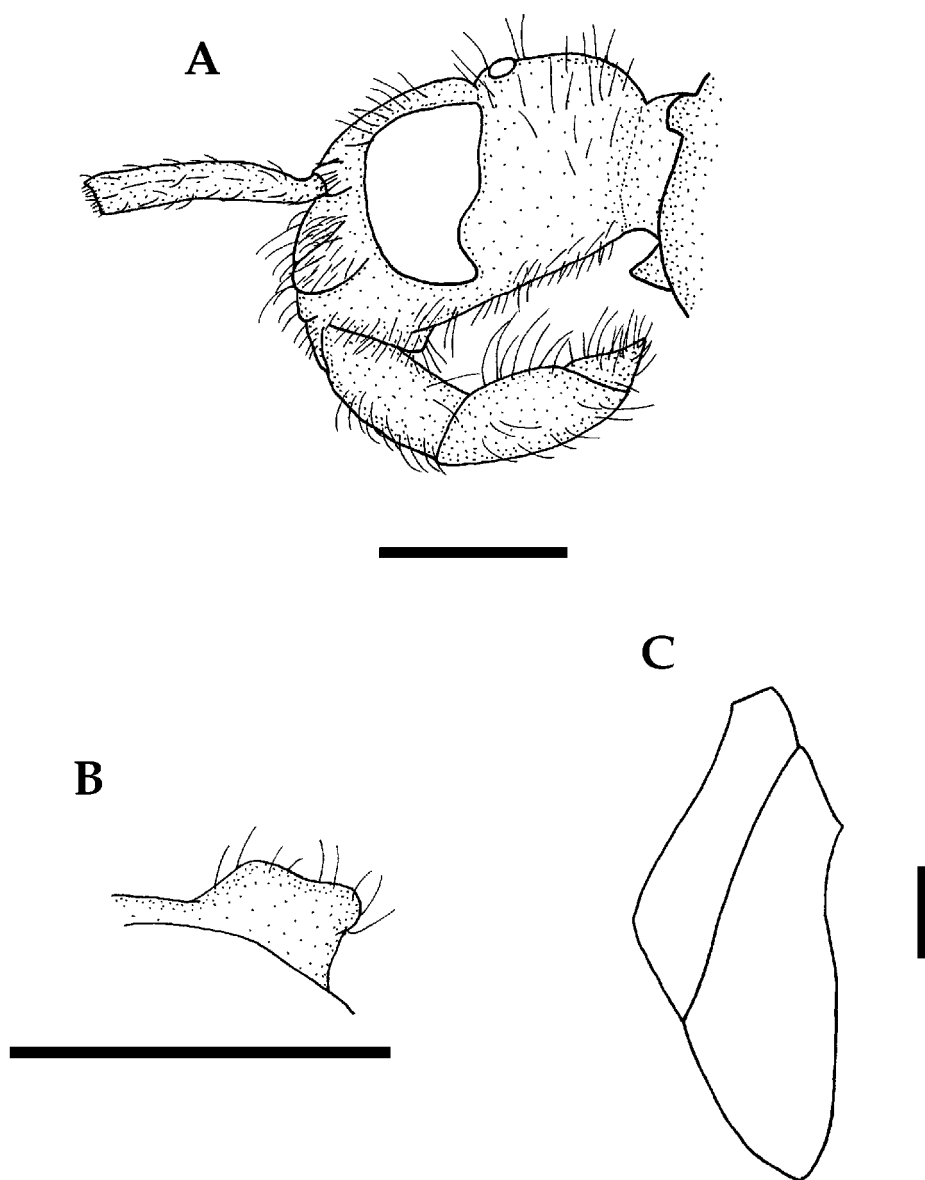


Figura 37.- *Leogorrus venator* Stål. A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

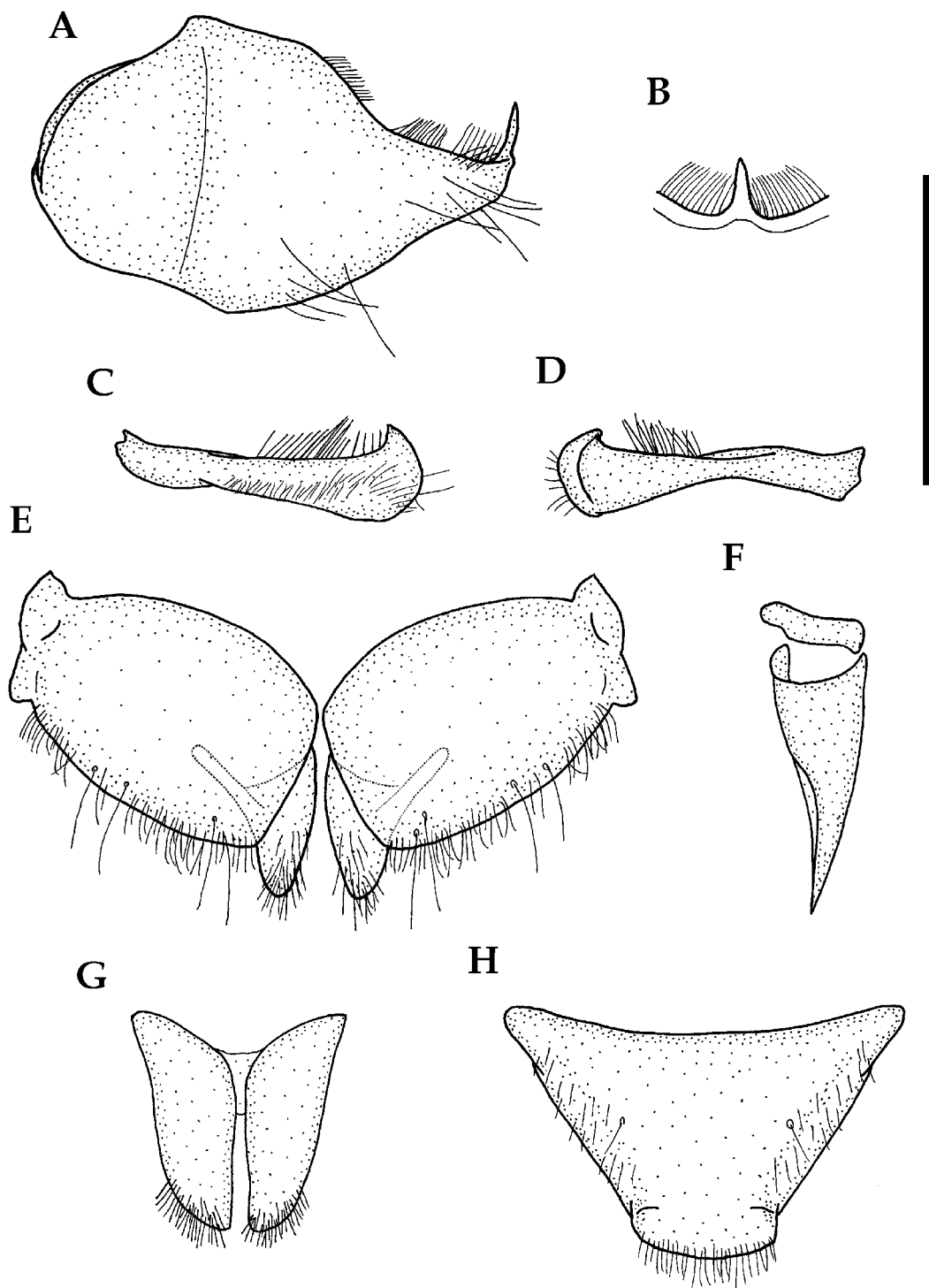


Figura 38.- *Leogorrus venator* Stål. *Genitalia*. A-D.- *Genitalia* masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- *Genitalia* femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

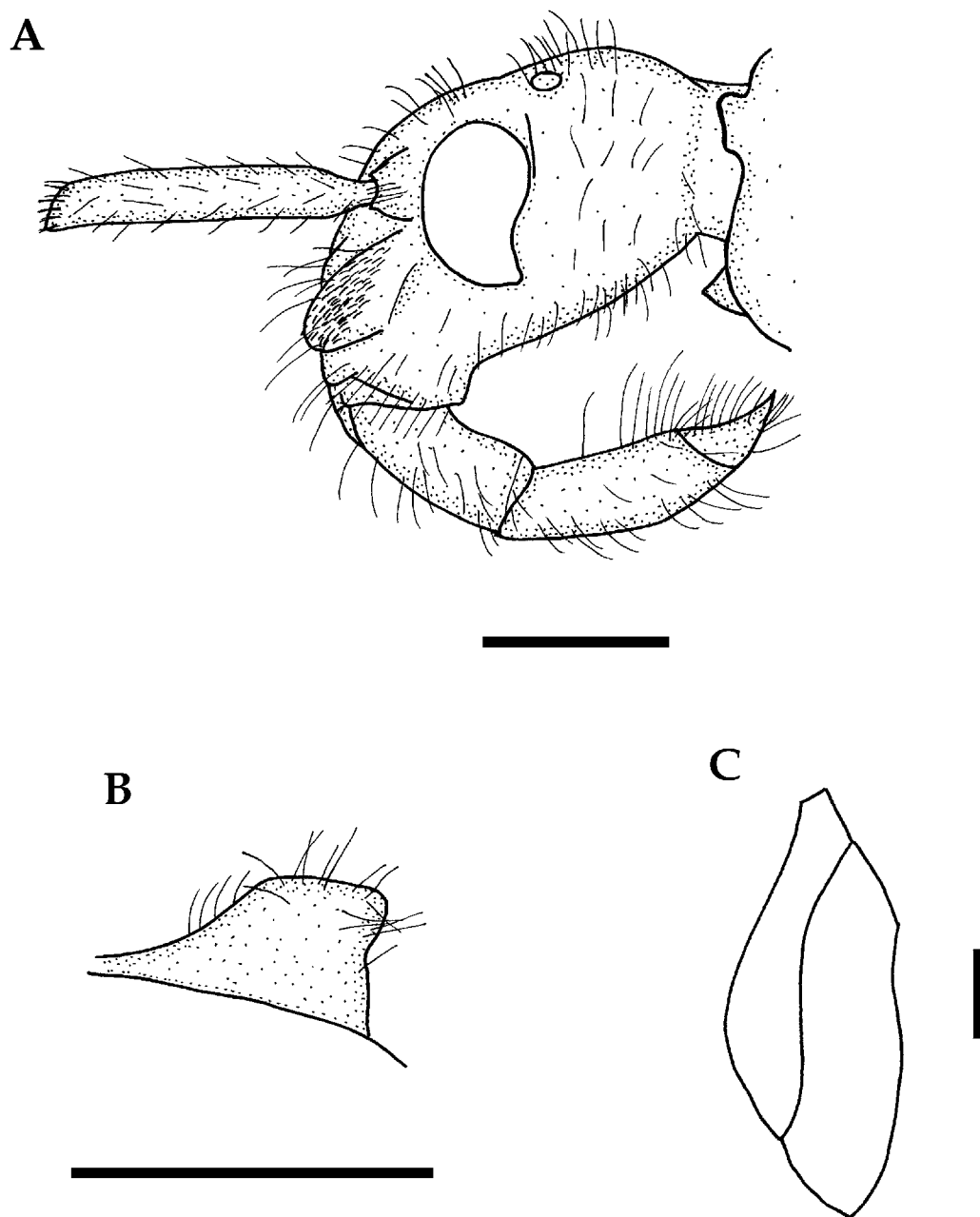


Figura 39.- *Leogorrus xanthospilus* (Walker). A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. Escala: 1 mm

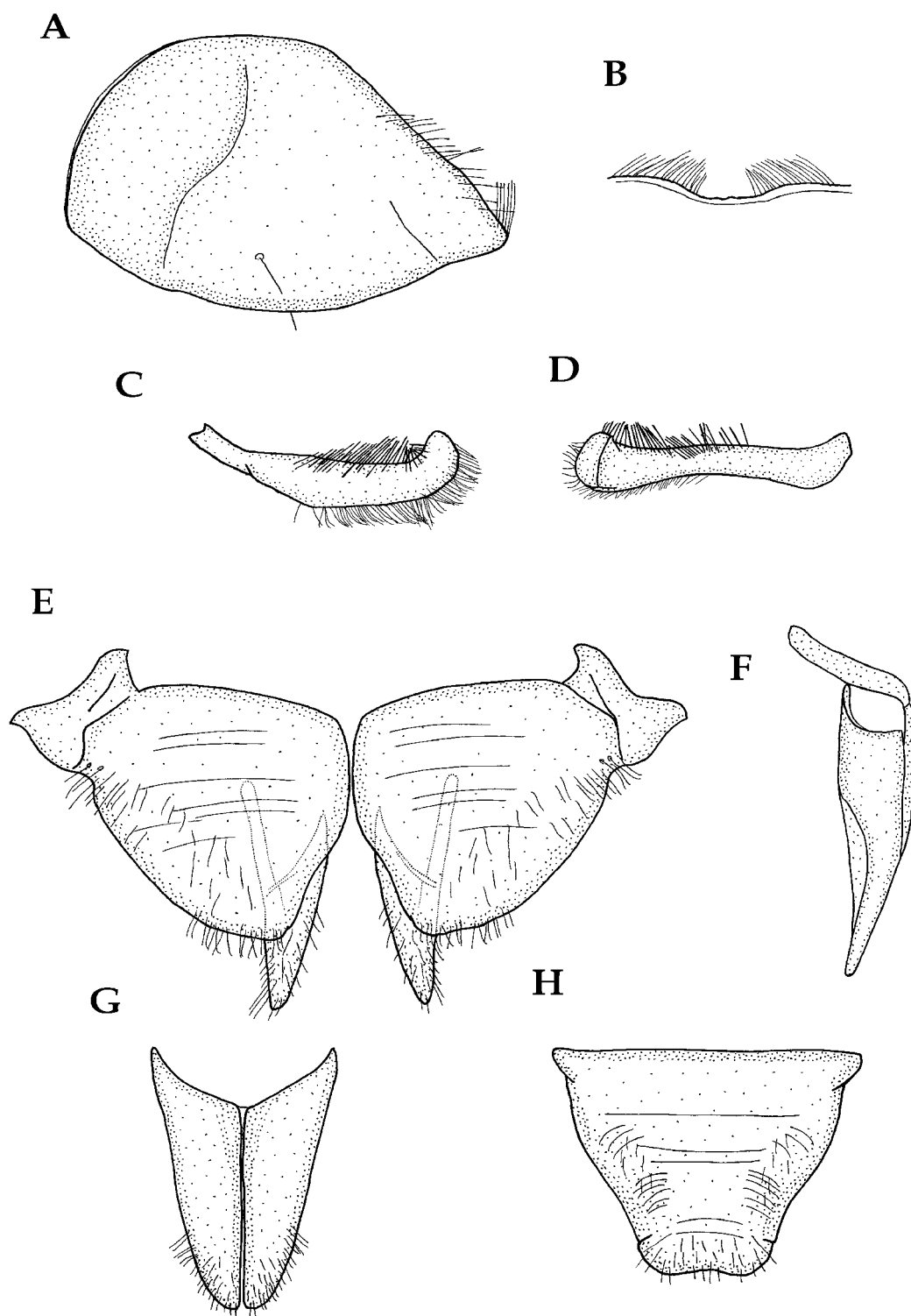


Figura 40.- *Leogorrus xanthospilus* (Walker). Genitalia. A-D.- Genitalia masculinos. A.- Pigóforo, lateral. B.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. C.- Parámero izquierdo, vista externa. D.- Parámero izquierdo, vista interna. E-H.- Genitalia femeninos. E.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. F.- Gonocoxito y gonapófisis IX. G.- Estiloides. H.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm

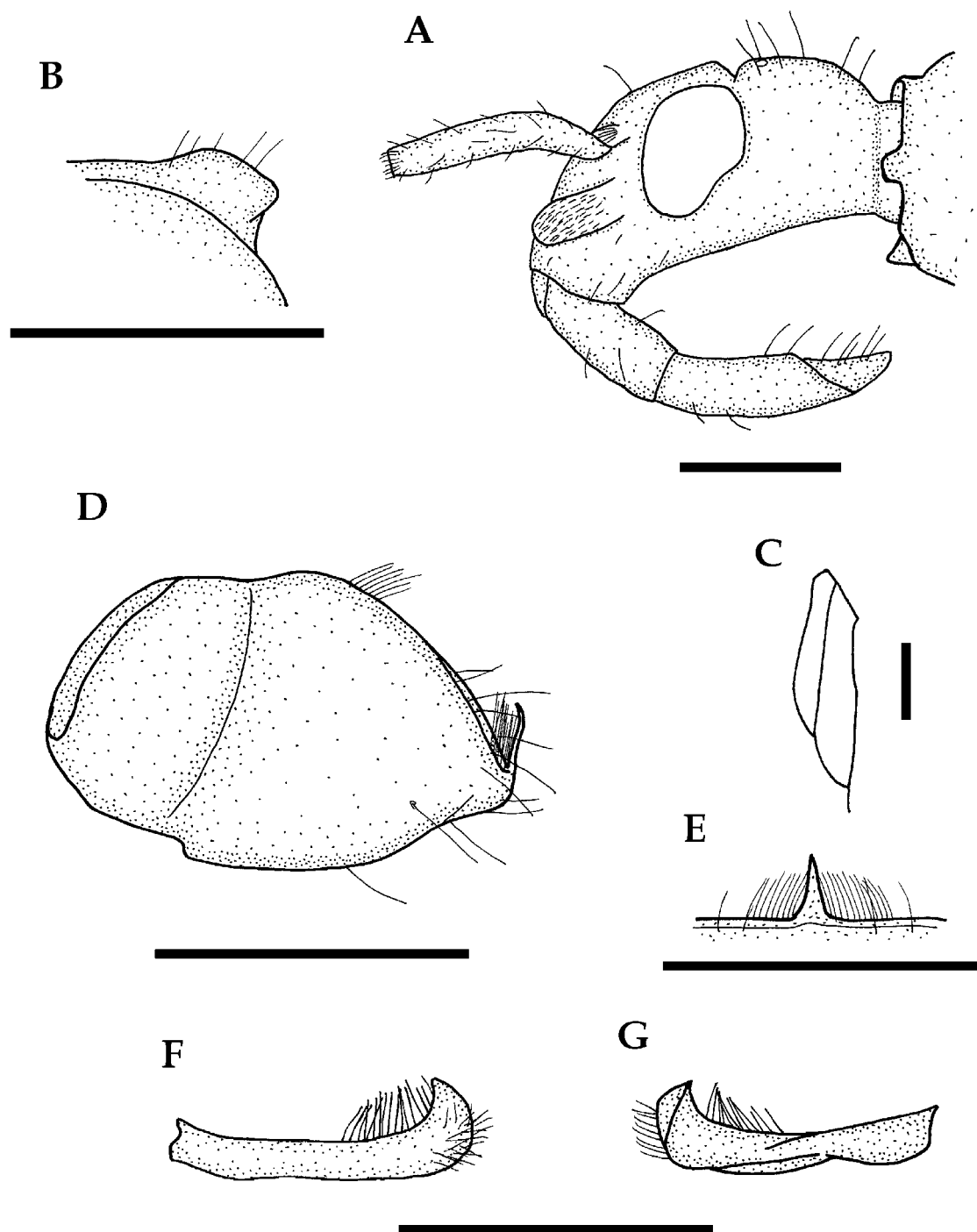


Figura 41.- *Leogorrus A n. sp.* A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. D-G.- *Genitalia* masculinos. D.- Pigóforo, lateral. E.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. F.- Parámero izquierdo, vista externa. G.- Parámero izquierdo, vista interna. Escala: 1 mm

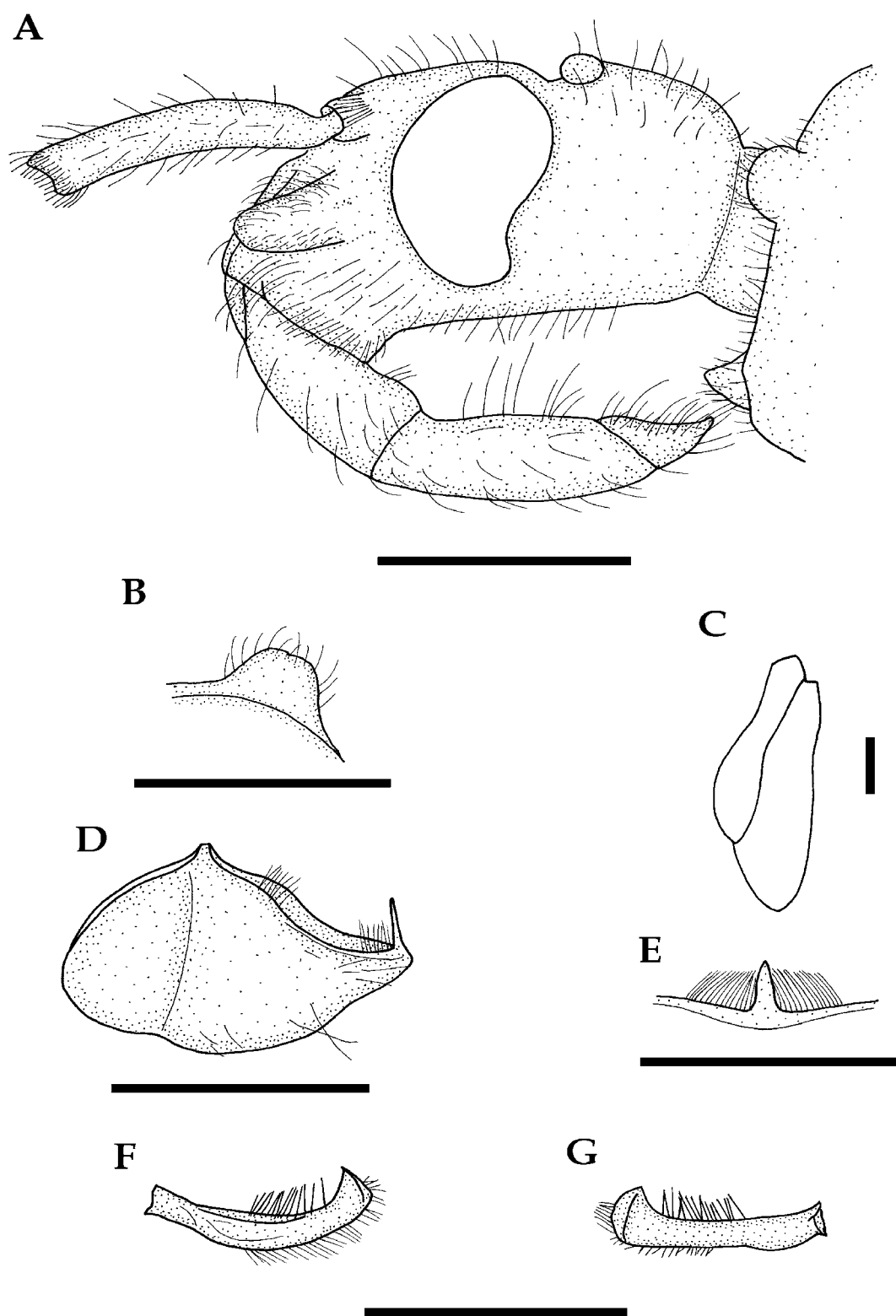


Figura 42.- *Leogorrus B n. sp.* A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. D-G.- *Genitalia* masculinos. D.- Pigóforo, lateral. E.- Proceso mediano del pigóforo, vista posterior. F.- Parámero izquierdo, vista externa. G.- Parámero izquierdo, vista interna. Escala: 1 mm

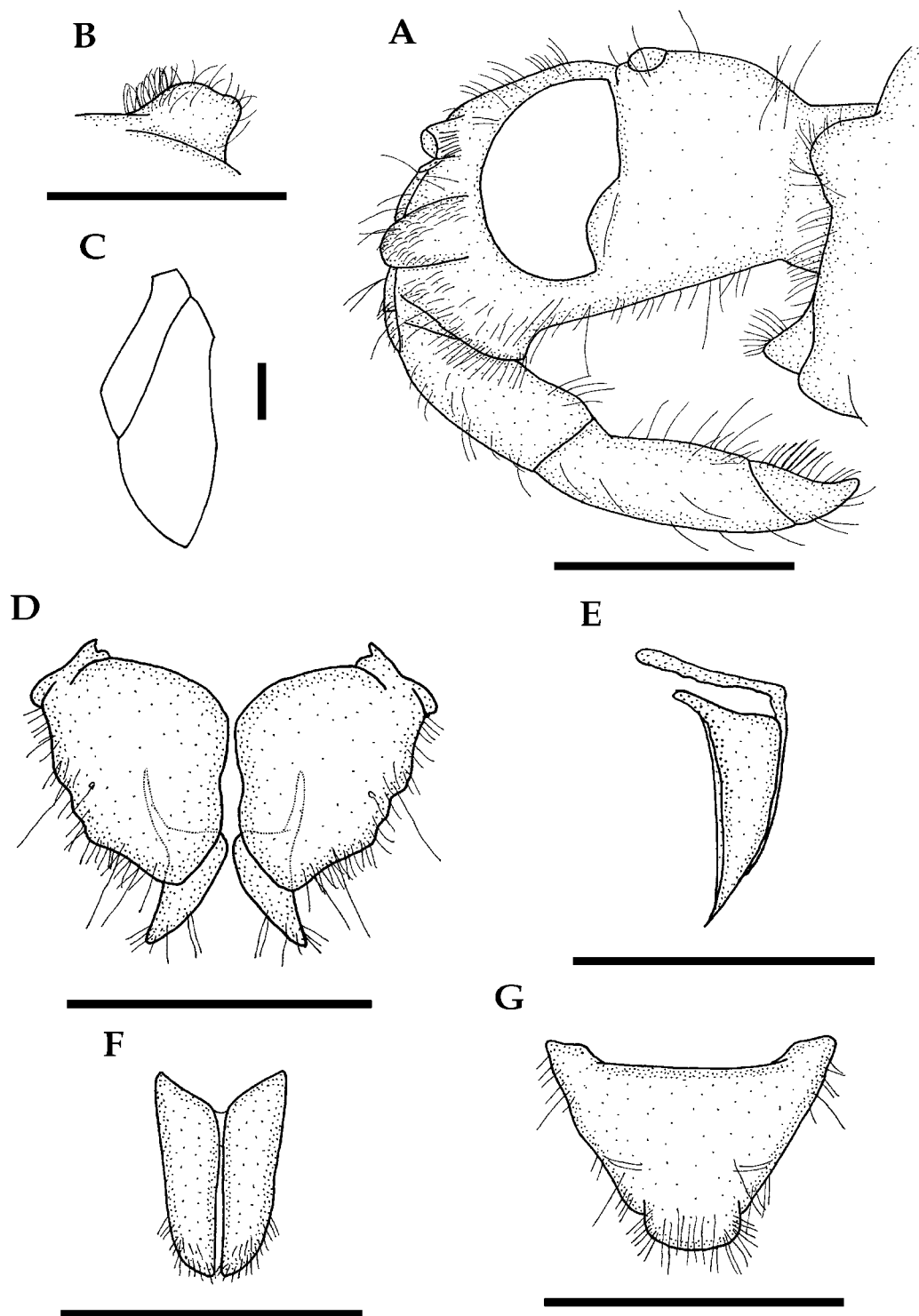


Figura 43.- *Leogorrus C n. sp.* A.- Cabeza, lateral. B.- Proceso lateral del collar. C.- Celdas de la membrana. D-G.- *Genitalia* femeninos. D.- Gonocoxito y gonapófisis VIII. E.- Gonocoxito y gonapófisis IX. F.- Estiloides. G.- Tergitos IX + X. Escala: 1 mm



Figura 44.- A.- *Aradomorpha crassipes* Champion. B.- *Corupaia brasiliensis* Lent & Wygodzinsky (tomado de Lent & Wygodzinsky 1948). C.- *Microlestria* sp. D.- *Nalata setulosa* Stål.

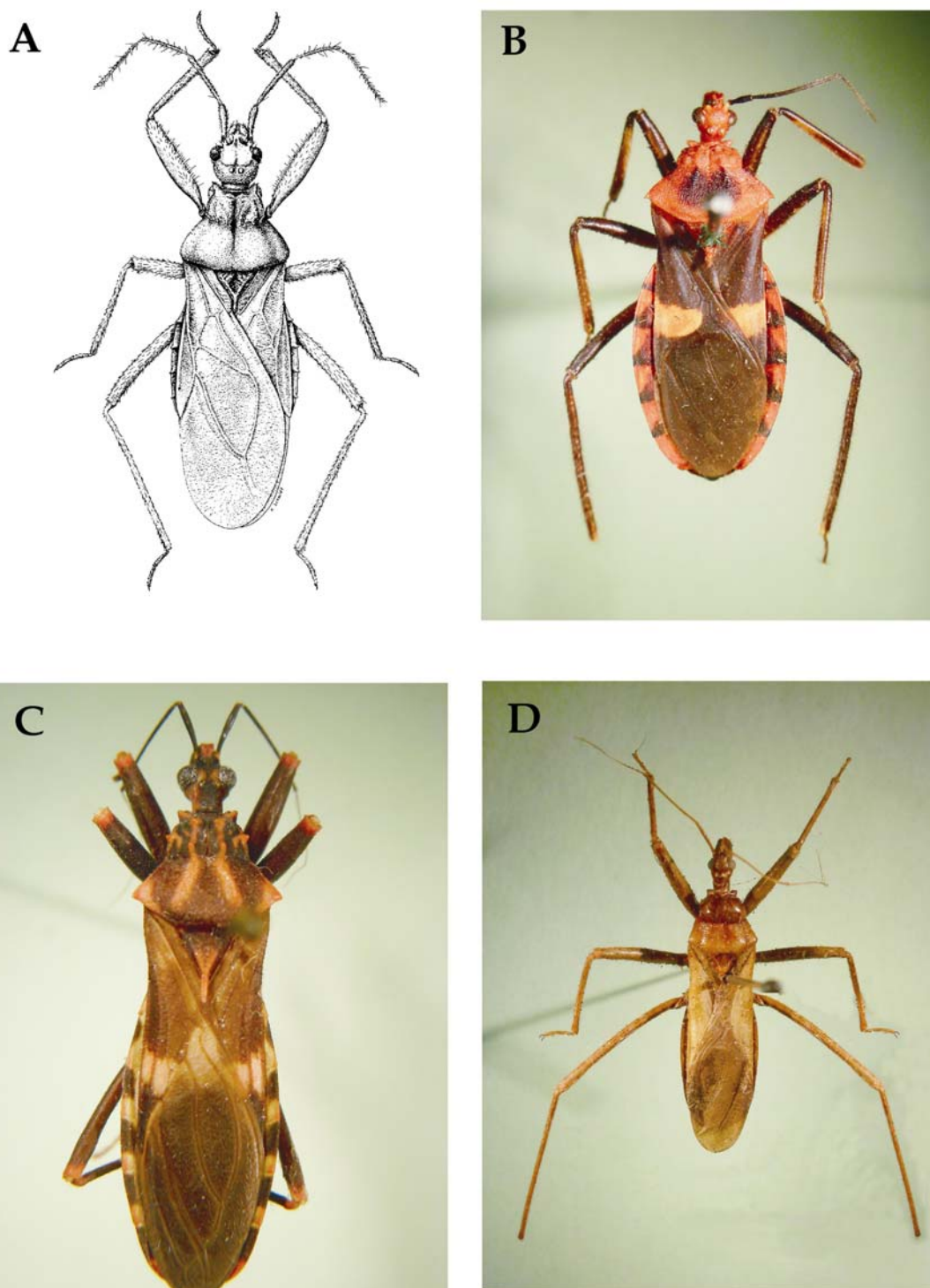


Figura 45.- A.- *Namapa caroli* Wygodzinsky & Lent (tomado de Wygodzinsky & Lent 1980). B.- *Neivacoris steini* (Stål). C.- *Opisthacidius mexicanus* (Peláez). D.- *Pantopsilus longipes* (Berg).



Figura 46.- A.- *Patago patagonicus* (Kirkaldy). B.- *Peregrinator biannulipes* (Montrouzier & Signoret). C.- *Pseudozelurus superbus* (Champion). D.- *Reduvius personatus* (Linne).

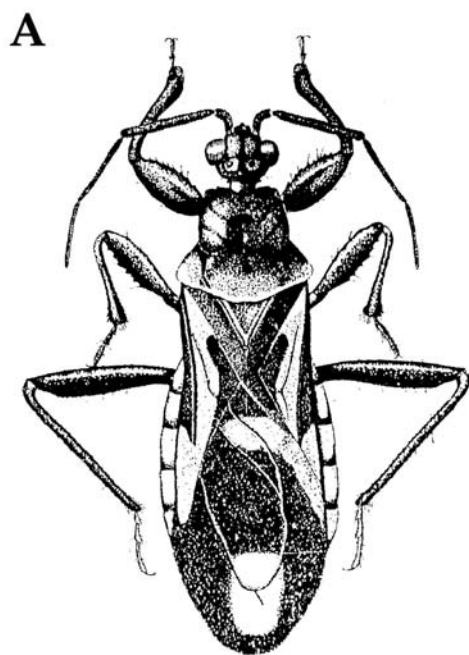
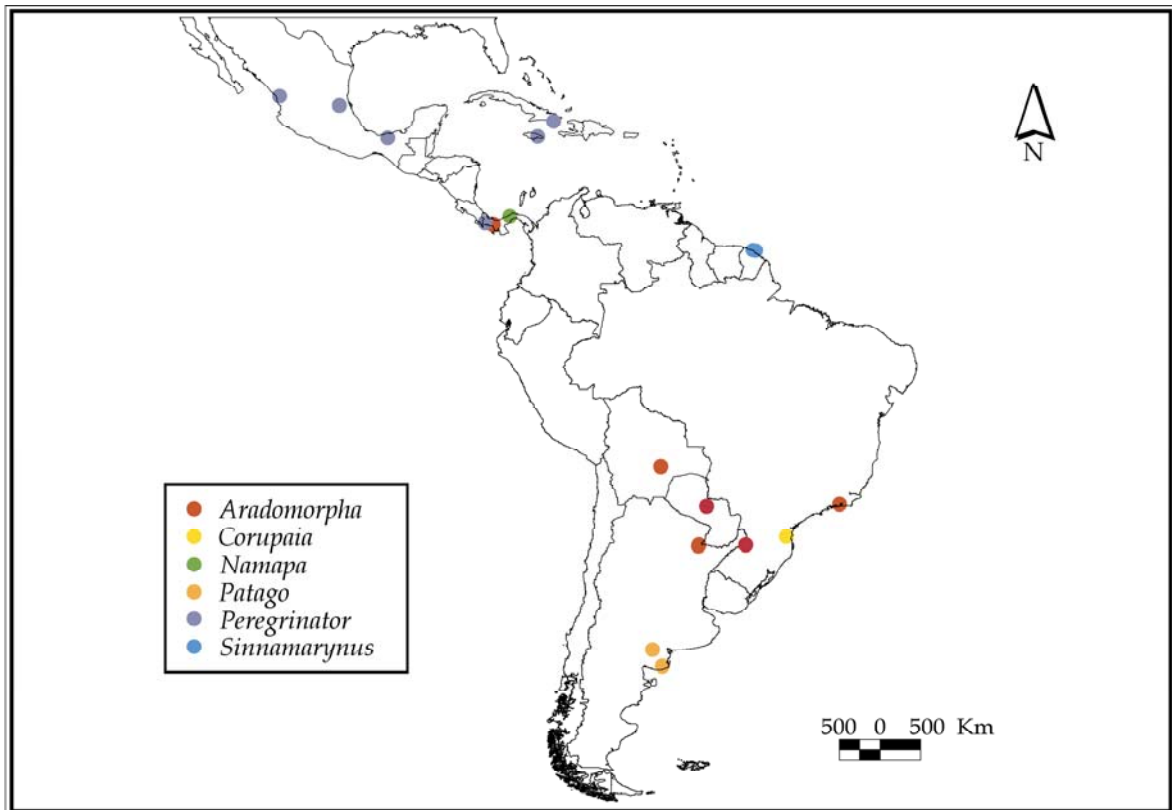
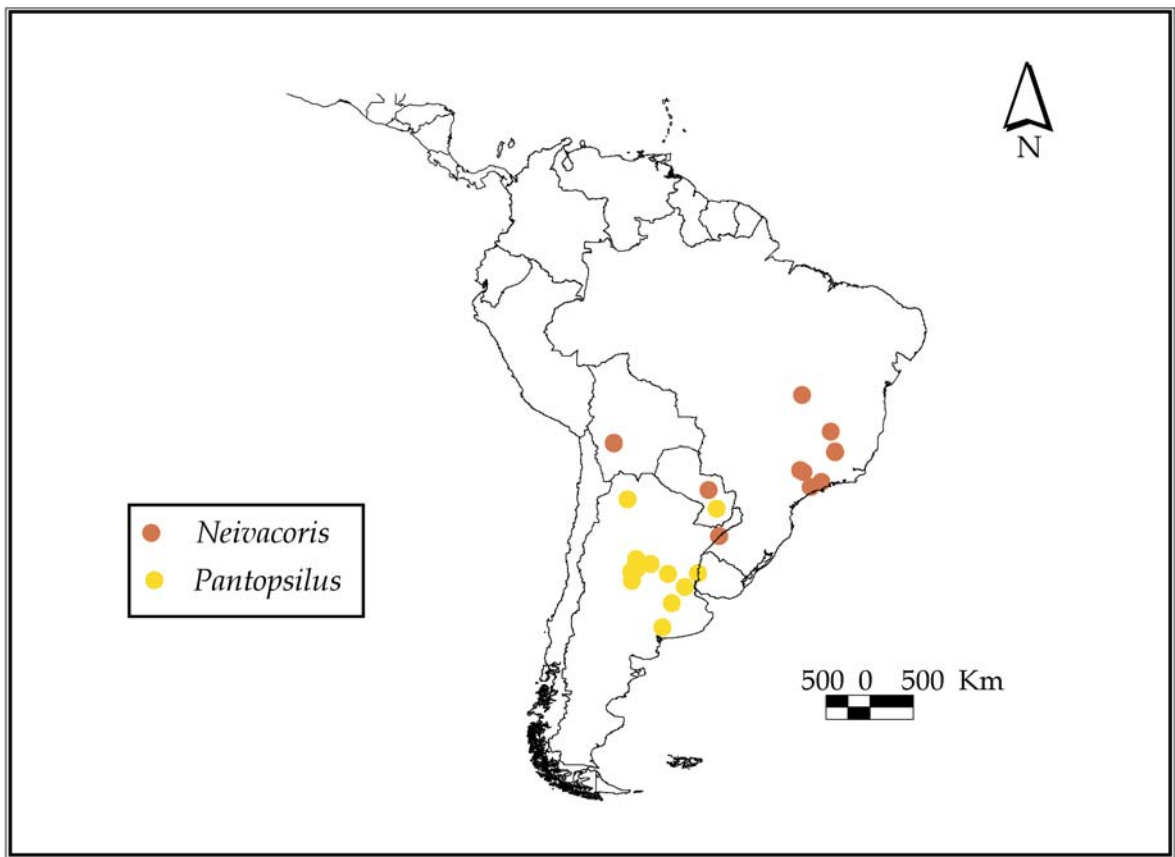


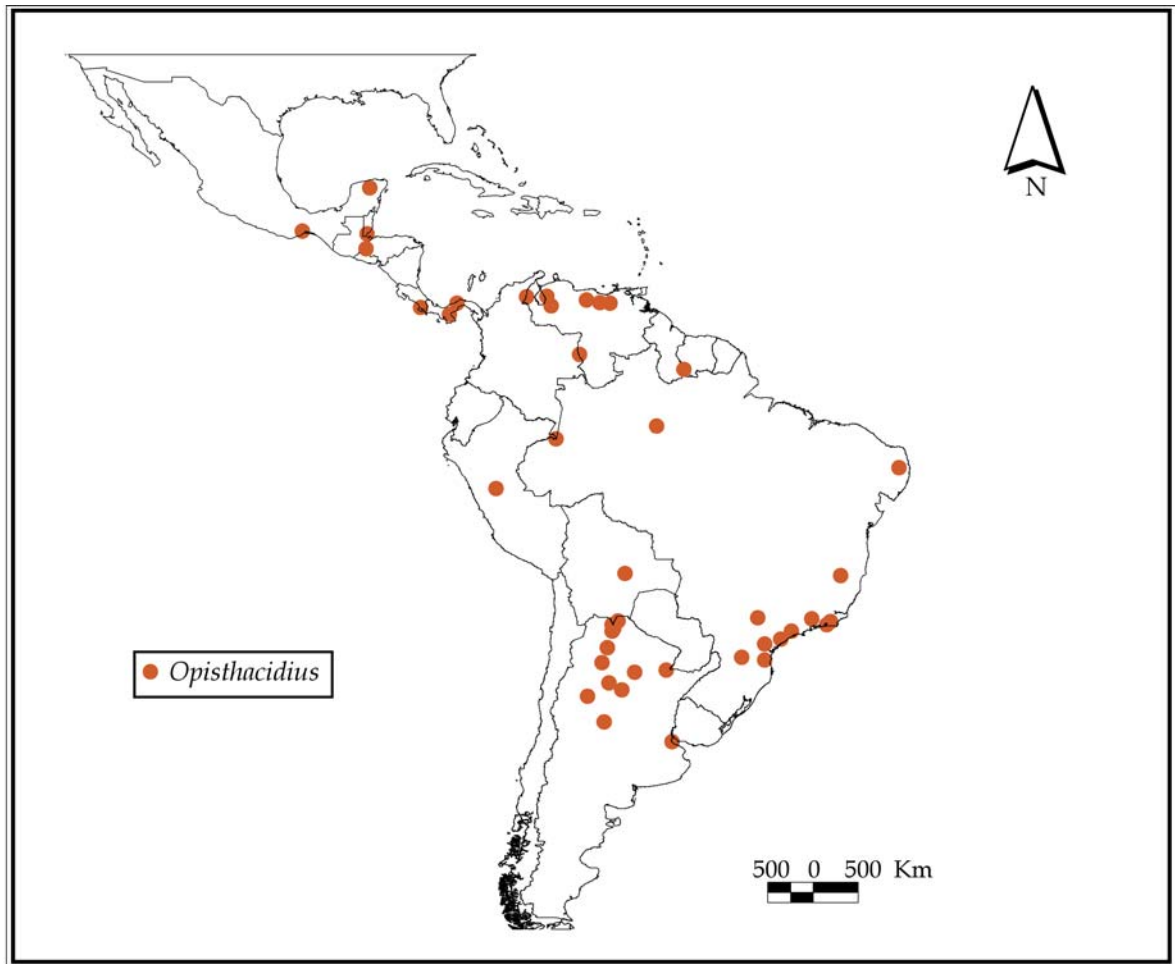
Figura 47.- A.- *Sinnamarynus rasahusoides* Maldonado Capriles & Bérenger (tomado de Bérenger *et al.* 1996). B.- *Zeluroides americanus* Lent & Wygodzinsky. C.- *Zelurus eburneus* (Lepeletier & Serville).



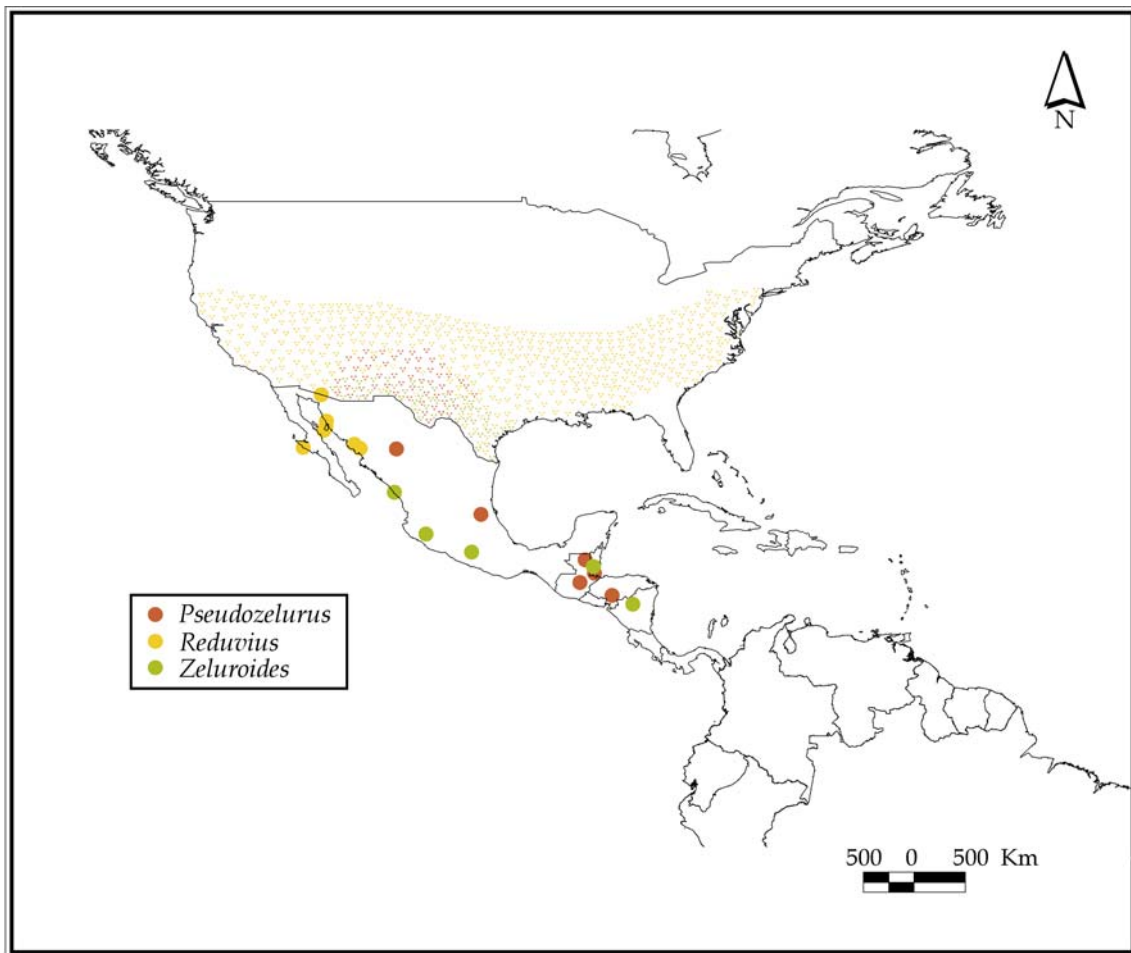
Mapa 1.- Distribución geográfica de *Aradomorpha* Champion, *Corupaia* Lent & Wygodzinsky, *Namapa* Wygodzinsky & Lent, *Patago* Bergroth, *Peregrinator* Kirkaldy y *Sinnamarynus* Maldonado Capriles & Bérenger.



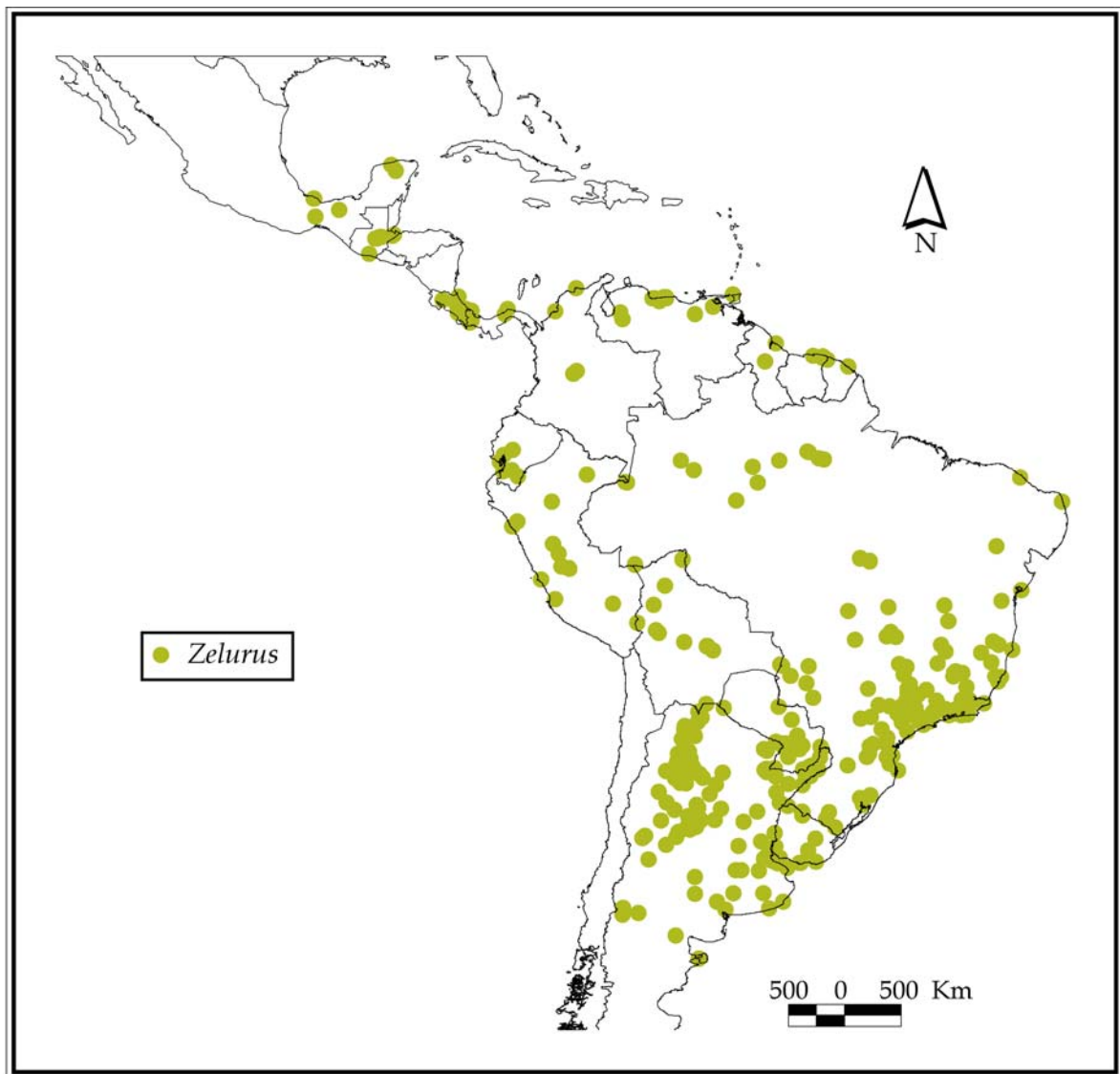
Mapa 3.- Distribución geográfica de *Neivacoris* Lent & Wygodzinsky y *Pantopsilus* Berg.



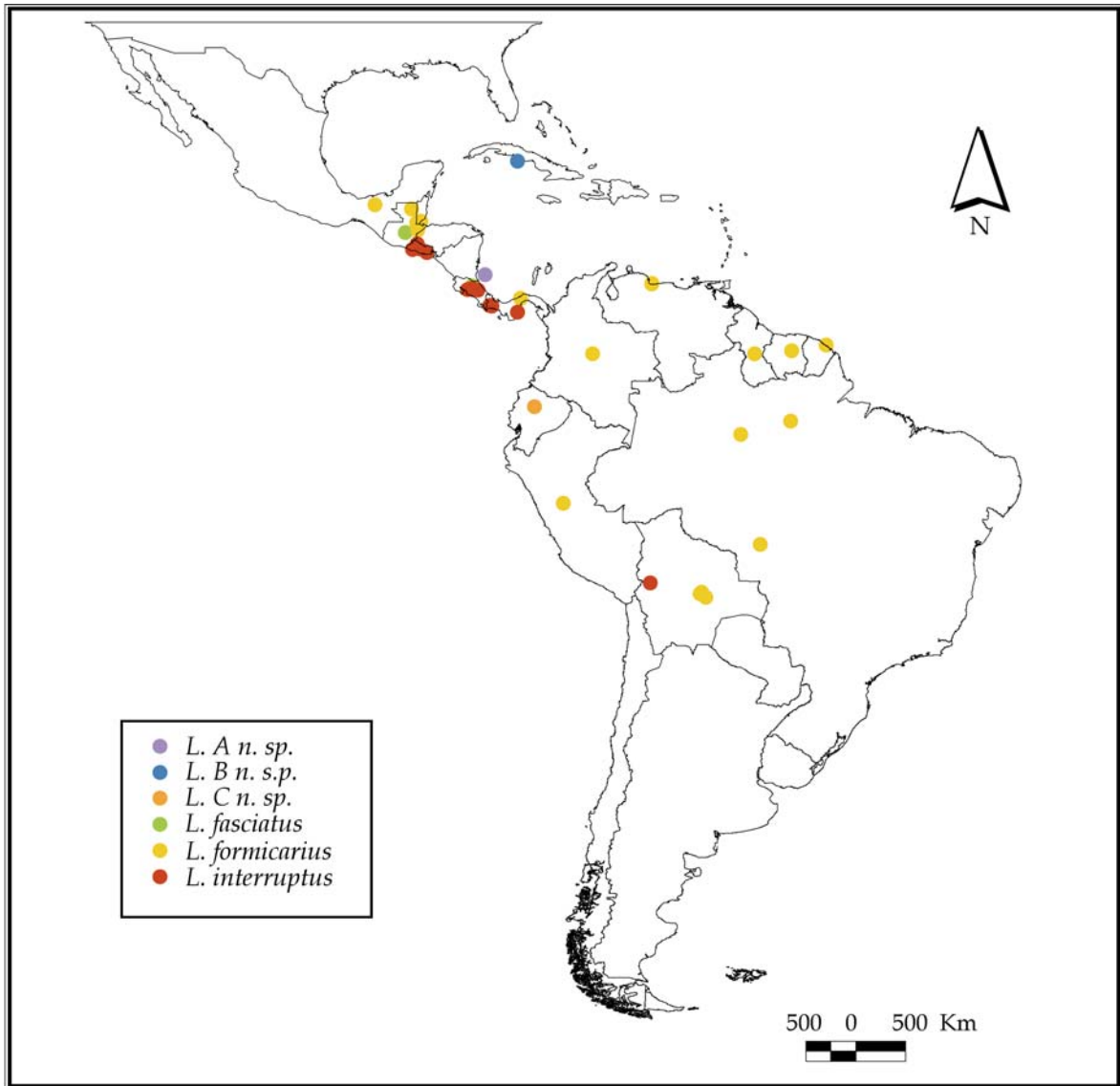
Mapa 4.- Distribución geográfica de *Opisthacidius* Berg.



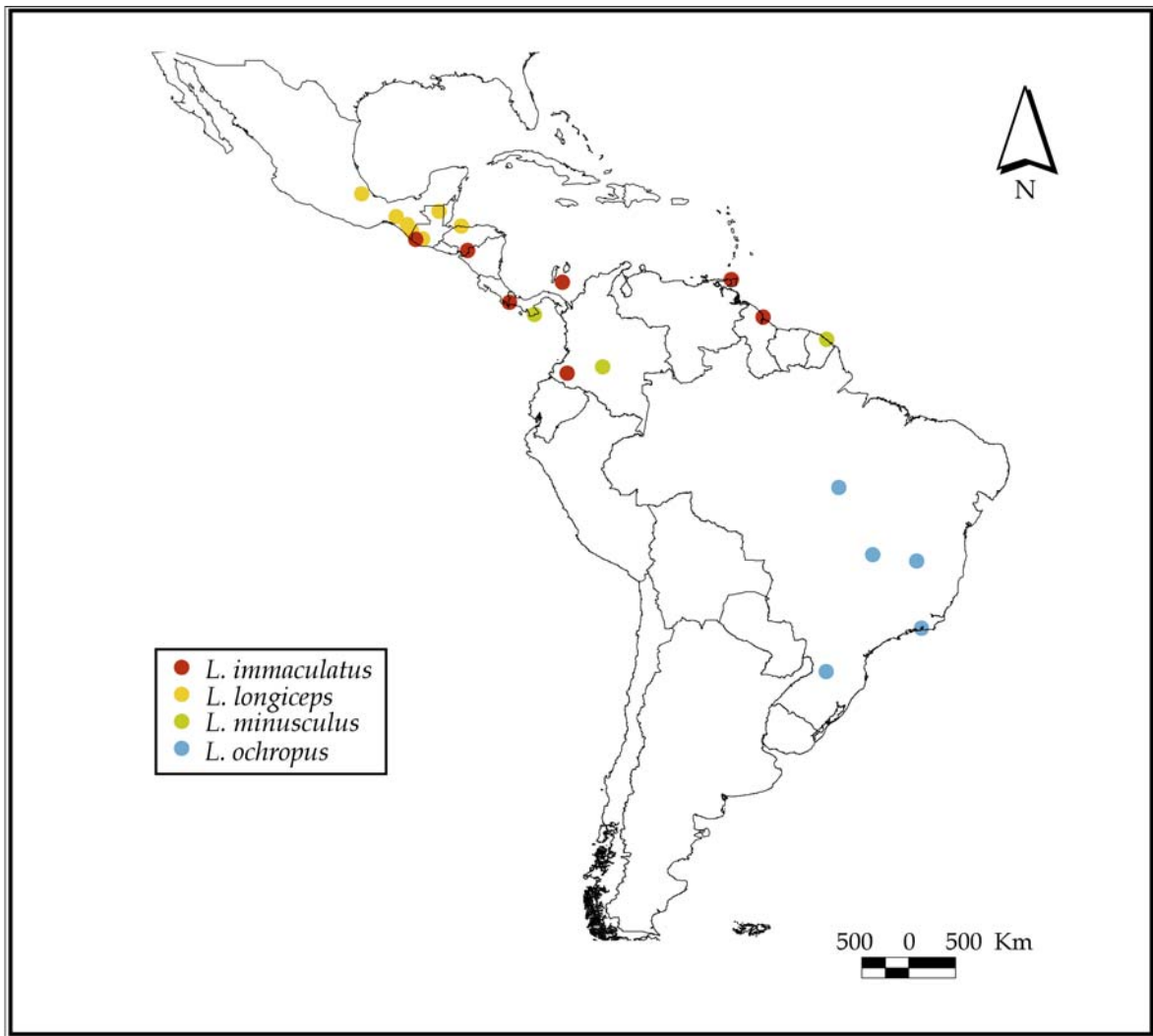
Mapa 5.- Distribución geográfica de *Pseudozelurus* Lent & Wygodzinsky, *Reduvius* Fabricius y *Zeluroides* Lent & Wygodzinsky.



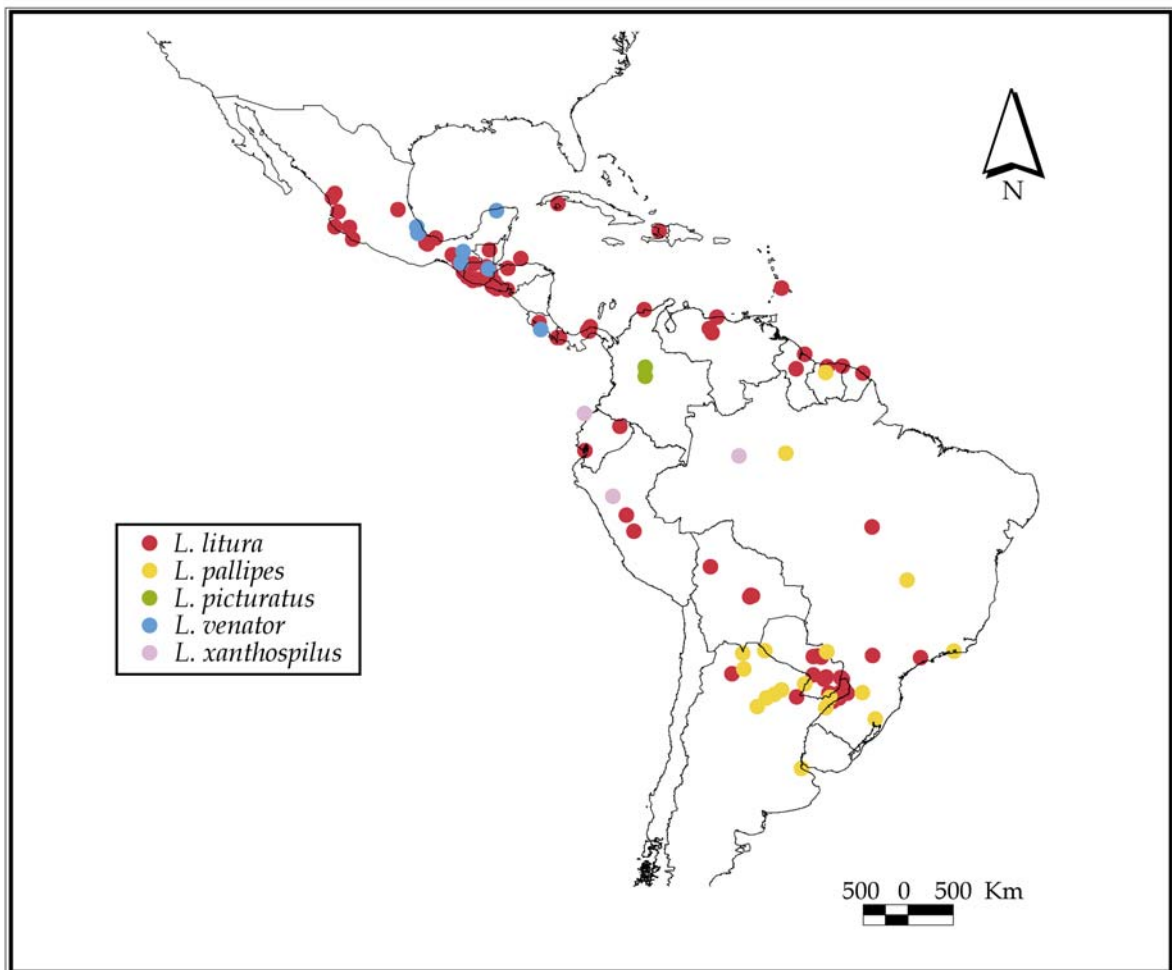
Mapa 6.- Distribución geográfica de *Zelurus* Hahn.



Mapa 7.- Distribución geográfica de *Leogorrus*: *L. A n.sp.*, *L. B n.sp.*, *L. C n.sp.*, *L. fasciatus*, *L. formicarius* y *L. interruptus*.



Mapa 8.- Distribución geográfica de *Leogorrus*: *L. immaculatus*, *L. longiceps*, *L. minusculus* y *L. ochropus*.



Mapa 9.- Distribución geográfica de *Leogorrus*: *L. litura*, *L. pallipes*, *L. picturatus*, *L. venator* y *L. xanthospilus*.